

日本国特許庁 JAPAN PATENT OFFICE

24.12.03

別紙添付の書類に記載されている事項は下記の出願書類に記載されている事項と同一であることを証明する。

This is to certify that the annexed is a true copy of the following application as filed with this Office.

出願年月日 Date of Application:

2002年12月24日

出 願 番 号 Application Number:

特願2002-373213

[ST. 10/C]:

 $[\ J \ P \ 2 \ 0 \ 0 \ 2 - 3 \ 7 \ 3 \ 2 \ 1 \ 3 \]$

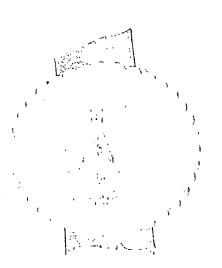
REC'D 19 FEB 2004

WIPO PCT

出 願 人
Applicant(s):

梶原 康宏

大塚化学株式会社



PRIORITY DOCUMENT

SUBMITTED OR TRANSMITTED IN COMPLIANCE WITH RULE 17.1(a) OR (b)

2004年 2月 5

特許庁長官 Commissioner, Japan Patent Office 今井康



BEST AVAILABLE COPY



【書類名】

特許願

【整理番号】

S20225

【あて先】

特許庁長官殿

【国際特許分類】

C07K 2/00

【発明者】

【住所又は居所】

神奈川県横浜市都筑区牛久保東2-4-2-205

【氏名】

梶原 康宏

【発明者】

【住所又は居所】

徳島県徳島市加賀須野463 大塚化学株式会社研究技

術センター内

【氏名】

深江 一博

【特許出願人】

【識別番号】

502244258

【氏名又は名称】

梶原 康宏

【特許出願人】

【識別番号】

302060306

【氏名又は名称】

大塚化学株式会社

【代理人】

【識別番号】

100081536

【弁理士】

【氏名又は名称】

田村 巌

【電話番号】

06-6864-3137

【手数料の表示】

【予納台帳番号】

020086

【納付金額】

21,000円

【提出物件の目録】

【物件名】

明細書

【物件名】

図面 1

【物件名】

要約書 1

ページ: 2/E

【プルーフの要否】 要



【書類名】

明細書

【発明の名称】 糖鎖アスパラギン誘導体、糖鎖アスパラギンおよび糖鎖ならびにそれらの製造法

【特許請求の範囲】

【請求項1】 下記式(1)で表される $11\sim7$ 糖を有する α 2,3糖鎖アスパラギン誘導体。

【化1】

〔式中、 R^1 および R^2 は、水素原子、式(2) \sim (5)で示される基であり、同一でも異なっていてもよい。ただし、 R^1 および R^2 の一方は必ず式(2)で示される基である。〕

【化2】

R, R', R" は下記の組合せを示す。

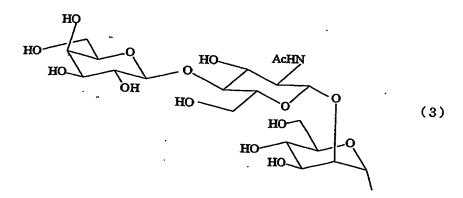
(a)
$$R = F$$
, $R' = OH$, $R'' = OH$

(b)
$$R = OH$$
, $R' = F$, $R'' = OH$

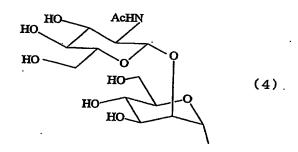
(c)
$$R = OH$$
, $R' = OH$, $R'' = F$

(d)
$$R = OH$$
, $R' = OH$, $R'' = OH$

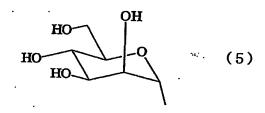
【化3】



【化4】

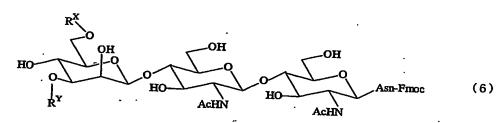


【化5】

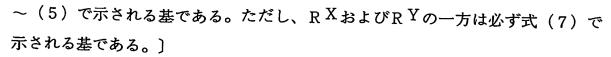


【請求項2】 下記式(6)で表されるフッ素を含む $11\sim7$ 糖を有する α 2,6糖鎖アスパラギン誘導体。

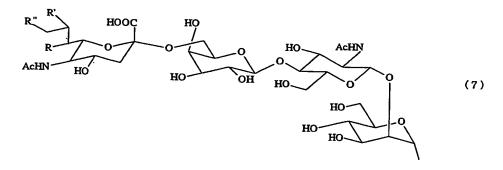
【化6】



〔式中、 R^{X} および R^{Y} は、水素原子、式(7)で示される基、または式(3)



【化7】



R, R', R" は下記の組合せを示す。

(a)
$$R = F$$
, $R' = OH$, $R'' = OH$

(b)
$$R = OH$$
, $R' = F$, $R'' = OH$

(c)
$$R = OH$$
, $R' = OH$, $R'' = F$

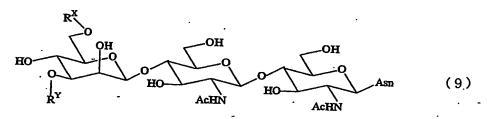
【請求項3】 下記式(8)で表される $11\sim7$ 糖を有する α 2,3糖鎖アスパラギン。

【化8】

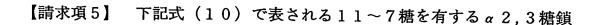
〔式中、 R^1 および R^2 は上記に同じ。〕

【請求項4】 下記式 (9) で表されるフッ素を含む $11\sim7$ 糖を有する α 2,6 糖鎖アスパラギン。

【化9】



〔式中、 R^{X} および R^{Y} は上記に同じ。〕



【化10】

[式中、 R^1 および R^2 は上記に同じ。]

【請求項6】 下記式(11)で表されるフッ素を含む11~7糖を有する α2,6糖鎖。

【化11】

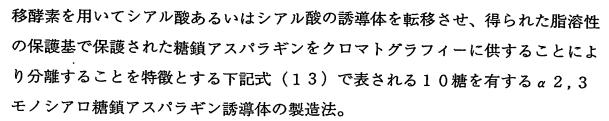
[式中、R^XおよびR^Yは上記に同じ。]

【請求項7】 脂溶性の保護基で保護された糖鎖アスパラギンをシアル酸転移酵素を用いてシアル酸あるいはシアル酸の誘導体を転移させ、得られた脂溶性の保護基で保護された糖鎖アスパラギンをクロマトグラフィーに供することにより分離することを特徴とする下記式(12)で表される11糖を有するα2,3ジシアロ糖鎖アスパラギン誘導体の製造法。

【化12】

[式中、 R^1 および R^2 は、共に式(2)で示される基である。]

【請求項8】 脂溶性の保護基で保護された糖鎖アスパラギンをシアル酸転



【化13】

〔式中、 R^{1} 、 R^{2} の一方は式(2)で示される基、他方は式(3)で示される基である。〕

【請求項9】 式(13)で表されるモノシアロ糖鎖アスパラギン誘導体をガラクトース加水分解酵素を用いて加水分解することを特徴とする下記式(14)で表される 9 糖を有する α 2,3 モノシアロ糖鎖アスパラギン誘導体の製造法。

【化14】

〔式中、R 1 、R 2 の一方は式(2)で示される基、他方は式(4)で示される基である。〕

【請求項10】 式(14)で表されるモノシアロ糖鎖アスパラギン誘導体をN-アセチルグルコサミン加水分解酵素を用いて加水分解することを特徴とする下記式(15)で表される 8 糖を有する α 2, 3 モノシアロ糖鎖アスパラギン誘導体の製造法。

【化15】

〔式中、 $\mathbf{R}^{\,1}$ 、 $\mathbf{R}^{\,2}$ の一方は式(2)で示される基、他方は式(5)で示される基である。〕

【請求項11】 式(15)で表されるモノシアロ糖鎖アスパラギン誘導体をマンノース加水分解酵素を用いて加水分解することを特徴とする下記式(16)で表される 7糖を有する α 2,3 モノシアロ糖鎖アスパラギン誘導体の製造法。

【化16】

[式中、 R^{1} 、 R^{2} の一方は式(2)で示される基、他方は水素原子である。]

【請求項12】 脂溶性の保護基で保護された糖鎖アスパラギンをシアル酸 転移酵素を用いてシアル酸あるいはシアル酸の誘導体を転移させ、得られた脂溶性の保護基で保護された糖鎖アスパラギンをクロマトグラフィーに供することに より分離することを特徴とする下記式 (17) で表される11糖を有する $\alpha2$, 6 ジシアロ糖鎖アスパラギン誘導体の製造法。

【化17】

〔式中、 R^{X} および R^{Y} は、共に式(7)で示される基である。〕

【請求項13】 脂溶性の保護基で保護された糖鎖アスパラギンをシアル酸 転移酵素を用いてシアル酸あるいはシアル酸の誘導体を転移させ、得られた脂溶性の保護基で保護された糖鎖アスパラギンをクロマトグラフィーに供することに より分離することを特徴とする下記式 (18) で表される10糖を有する α2,6モノシアロ糖鎖アスパラギン誘導体の製造法。

【化18】

〔式中、 R^{X} および R^{Y} の一方は式(7)で示される基、他方は式(3)で示される基である。〕

【請求項14】 式(18)で表されるモノシアロ糖鎖アスパラギン誘導体をガラクトース加水分解酵素を用いて加水分解することを特徴とする下記式(19)で表される9糖を有するα2,6モノシアロ糖鎖アスパラギン誘導体の製造法。

【化19】

〔式中、 R^X および R^Y の一方は式(7)で示される基、他方は式(4)で示される基である。〕

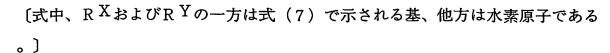
【請求項15】 式(19)で表されるモノシアロ糖鎖アスパラギン誘導体をN-アセチルグルコサミン加水分解酵素を用いて加水分解することを特徴とする下記式(20)で表される 8 糖を有する α 2,6 モノシアロ糖鎖アスパラギン誘導体の製造法。

【化20】

[式中、R X およびR Y の一方は式 (7) で示される基、他方は式 (5) で示される基である。]

【請求項16】 式(20)で表されるモノシアロ糖鎖アスパラギン誘導体をマンノース加水分解酵素を用いて加水分解することを特徴とする下記式(21)で表される 7 糖を有する α 2,6 モノシアロ糖鎖アスパラギン誘導体の製造法。

【化21】



【請求項17】 式(1)で表される11~7糖を有するα2,3糖鎖アスパラギン誘導体の保護基を除去することを特徴とする式(8)で表される11~7糖を有するα2,3糖鎖アスパラギンの製造法。

【請求項18】 式(6)で表される $11\sim7$ 糖を有する α 2,6糖鎖アスパラギン誘導体の保護基を除去することを特徴とする式(9)で表される $11\sim7$ 糖を有する α 2,6糖鎖アスパラギンの製造法。

【請求項19】 式(8)で表される $11\sim7$ 糖を有する α 2,3糖鎖アスパラギンのアスパラギン残基を除去することを特徴とする式(10)で表される $11\sim7$ 糖を有する α 2,3糖鎖の製造法。

【請求項20】 式(9)で表される $11\sim7$ 糖を有する α 2,6糖鎖アスパラギンのアスパラギン残基を除去することを特徴とする式(11)で表される $11\sim7$ 糖を有する α 2,6糖鎖の製造法。

【発明の詳細な説明】

[0001]

【発明の属する技術分野】

本発明は糖鎖アスパラギン誘導体、糖鎖アスパラギンおよび糖鎖ならびにそれ らの製造法に関する。

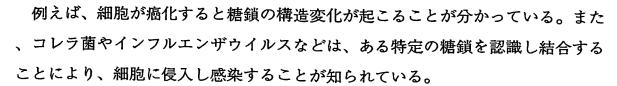
[0002]

【従来の技術】

近年、核酸(DNA)、タンパク質に続く第三の鎖状生命分子として、糖鎖分子が注目されてきている。ヒトの体は、約60兆個の細胞から成っている一大細胞社会であり、全ての細胞表面は糖鎖分子によって覆われている。例えば、ABO式血液型は細胞表面の糖鎖の違いにより決定されている。

糖鎖は、細胞間の認識や相互作用に関わる働きをもち、細胞社会を成り立たせる要となっている。細胞社会の乱れは、癌、慢性疾患、感染症、老化などにつながる。

[0003]



糖鎖機能の解明は、新しい原理に基づく医薬品や食品の開発などをもたらし、 病気の予防、治療に貢献するなど、幅広い応用が期待されている。

糖鎖は単糖の配列、結合様式・部位、鎖の長さ・分岐様式、全体の高次構造などの多様性から、核酸やタンパク質の構造と比べると非常に複雑な構造である。 従って、その構造に由来する生物学的な情報は核酸やタンパク質に比べて多種多様である。糖鎖は、研究の重要性を認識されながらも、その構造の複雑さや多様性により、核酸やタンパク質に比べて研究の推進が遅れている状況にある。

[0004]

上記のように細胞膜表面や血清などに存在するタンパク質の多くは糖鎖が結合している。糖鎖がタンパク質に共有結合した分子は糖タンパク質とよばれ、糖とタンパク質との結合様式の違いから2つのグループに分けることができる。一つはアスパラギン(Asn)の側鎖のアミノ基と糖鎖が結合したアスパラギン結合型糖鎖(Nーグリコシド結合型)である。もう一方はセリン(Ser)やトレオニン(Thr)のアルコールに糖鎖が結合したムチン結合型糖鎖(Oーグリコシド結合型)である。すべてのアスパラギン結合型糖鎖は5つの糖残基からなる基本骨格をもち、結合する糖鎖の非還元末端の糖残基の種類によって高マンノース型、複合型、混成型のサブグループに分類される。一方ムチン結合型糖鎖は基本骨格(コア)の違いから4グループに分類される。

[0005]

【発明が解決しようとする課題】

このように糖鎖は重要な化合物ではあるが、糖鎖の絶対量の不足がある。糖鎖を得る手段として、生体内に存在する糖タンパク質から糖鎖だけを遊離させる方法がある。しかし糖タンパク質から糖鎖を大量に切り出すのは、困難であり、生体内には構造が酷似した糖鎖が多く存在し、単一の糖鎖のみを大量に得るのは難しい。また、生体内に存在しない糖鎖は、大量に入手するのは困難である。

[0006]

本発明の課題は、少なくとも1種以上のシアル酸あるいはシアル酸の誘導体を 非還元末端に含む新規な糖鎖アスパラギン誘導体とその製造方法を提供すること にある。

また本発明の課題は、少なくとも1種以上のシアル酸あるいはシアル酸の誘導体を非還元末端に含む新規な糖鎖アスパラギンとその製造方法を提供することにある。

また本発明の課題は、少なくとも1種以上のシアル酸あるいはシアル酸の誘導体を非還元末端に含む新規な糖鎖とその製造方法を提供することにある。

[0007]

【課題を解決するための手段】

本発明は、下記の発明に係る。

1. 式(1) で表される $11 \sim 7$ 糖を有する α 2,3糖鎖アスパラギン誘導体及びその製造法。

[0008]

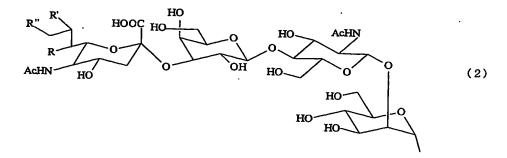
【化22】

[0009]

〔式中、 R^1 および R^2 は、水素原子、式(2) \sim (5)で示される基であり、同一でも異なっていてもよい。ただし、 R^1 および R^2 の一方は必ず式(2)で示される基である。〕

[0010]

【化23】



[0011]

R, R', R" は下記の組合せを示す。

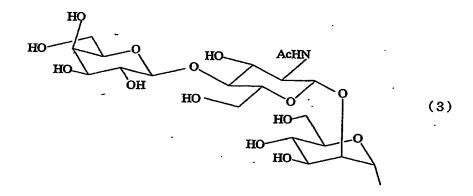
(a)
$$R=F$$
, $R'=OH$, $R''=OH$

(b)
$$R = OH$$
, $R' = F$, $R'' = OH$

(c)
$$R = OH$$
, $R' = OH$, $R" = F$

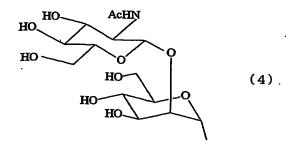
(d)
$$R = OH$$
, $R' = OH$, $R'' = OH$
[0012]

【化24】



[0013]

【化25】



[0014]

【化26】

[0015]

2. 式 (6) で表されるフッ素を含む $11\sim7$ 糖を有する α 2,6 糖鎖アスパラギン誘導体及びその製造法。

[0016]

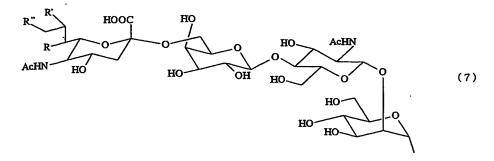
【化27】

[0017]

〔式中、 R^X および R^Y は、水素原子、式(7)で示される基、または式(3) \sim (5) で示される基である。ただし、 R^X および R^Y の一方は必ず式(7)で示される基である。〕

[0018]

【化28】



[0019]

R, R', R" は下記の組合せを示す。

(a)
$$R = F$$
, $R' = OH$, $R'' = OH$

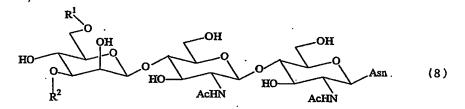
(b)
$$R = OH$$
, $R' = F$, $R'' = OH$

(c)
$$R = OH$$
, $R' = OH$, $R'' = F$
[0020]

3. 式(8) で表される $11\sim7$ 糖を有する α 2,3糖鎖アスパラギン及びその製造法。

[0021]

【化29】



〔式中、 R^{1} および R^{2} は上記に同じ。〕

[0022]

4. 式(9)で表されるフッ素を含む $11\sim7$ 糖を有する α 2,6糖鎖アスパラギン及びその製造法。

[0023]

【化30】

〔式中、R X およびR Y は上記に同じ。〕

[0024]

5. 式(10)で表される $11\sim7$ 糖を有する $\alpha2$, 3糖鎖及びその製造法。

[0025]

【化31】

〔式中、 R^{1} および R^{2} は上記に同じ。〕

[0026]

6. 式(11)で表されるフッ素を含む $11\sim7$ 糖を有する α 2, 6 糖鎖及びその製造法。

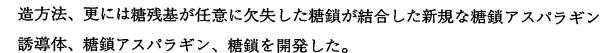
[0027]

【化32】

〔式中、 R^{X} および R^{Y} は上記に同じ。〕

[0028]

本発明者は、先に特願2001-185685号(以下、先願という)において、種々の単離された糖鎖アスパラギン誘導体を従来に比べて非常に容易かつ大量に得ることができる、糖鎖アスパラギン誘導体、糖鎖アスパラギン、糖鎖の製



[0029]

この先願の方法は例えば

(1) (a) 1種もしくは2種以上の糖鎖アスパラギンを含む混合物に含まれる該糖鎖アスパラギンに脂溶性の保護基を導入して糖鎖アスパラギン誘導体混合物を得る工程、

ならびに

(b) 該糖鎖アスパラギン誘導体混合物または該糖鎖アスパラギン誘導体混合物 に含まれる糖鎖アスパラギン誘導体を加水分解して得られる混合物をクロマトグラフィーに供して各糖鎖アスパラギン誘導体を分離する工程、

を含む、糖鎖アスパラギン由来の糖鎖アスパラギン誘導体の製造方法、

- (2) (b) 工程(b) で分離された糖鎖アスパラギン誘導体を糖加水分解 酵素を用いて加水分解する工程をさらに含む前記(1)記載の糖鎖アスパラギン 誘導体の製造方法、
- (3) 1種もしくは2種以上の糖鎖アスパラギンを含む混合物が、下記式(A)の化合物および/または該化合物において1以上の糖残基が欠失した化合物を含むものである、前記(1)または(2)記載の糖鎖アスパラギン誘導体の製造方法、
- (4) 脂溶性の保護基がフルオレニルメトキシカルボニル (Fmoc) 基である前記(1)~(3) いずれか記載の糖鎖アスパラギン誘導体の製造方法、
- (5) 工程(a)が、非還元末端にシアル酸残基を有する1種もしくは2種以上の糖鎖アスパラギンを含む混合物に含まれる該糖鎖アスパラギンにFmoc基を導入し、かつシアル酸残基にベンジル基を導入して糖鎖アスパラギン誘導体混合物を得る工程である、前記(1)~(3)いずれか記載の糖鎖アスパラギン誘導体の製造方法、

[0030]

(6) (a) 1種もしくは2種以上の糖鎖アスパラギンを含む混合物に含まれる該糖鎖アスパラギンに脂溶性の保護基を導入して糖鎖アスパラギン誘導体混合

物を得る工程、

- (b) 該糖鎖アスパラギン誘導体混合物または該糖鎖アスパラギン誘導体混合物 に含まれる糖鎖アスパラギン誘導体を加水分解して得られる混合物をクロマトグ ラフィーに供して各糖鎖アスパラギン誘導体を分離する工程、ならびに
- (c)工程(b)で分離された糖鎖アスパラギン誘導体の保護基を除去して糖鎖アスパラギンを得る工程、

を含む、糖鎖アスパラギンの製造方法、

- (7) (b')工程(b)で分離された糖鎖アスパラギン誘導体を糖加水分解酵素を用いて加水分解する工程、および/または
- (c')工程(c)で得られた糖鎖アスパラギンを糖加水分解酵素を用いて加水 分解する工程、

をさらに含む、前記(6)記載の糖鎖アスパラギンの製造方法、

- (8) 1種もしくは2種以上の糖鎖アスパラギンを含む混合物が、下記式(A)の化合物および/または該化合物において1以上の糖残基が欠失した化合物を含むものである、前記(6)または(7)記載の糖鎖アスパラギンの製造方法、
- (9) 脂溶性の保護基がFmoc基である前記(6)~(8) いずれか記載の糖鎖アスパラギンの製造方法、
- (10) 工程(a)が、非還元末端にシアル酸残基を有する1種もしくは2種以上の糖鎖アスパラギンを含む混合物に含まれる該糖鎖アスパラギンにFmoc基を導入し、かつシアル酸残基にベンジル基を導入して糖鎖アスパラギン誘導体混合物を得る工程である、前記(6)~(8)いずれか記載の糖鎖アスパラギンの製造方法などである。

[0031]

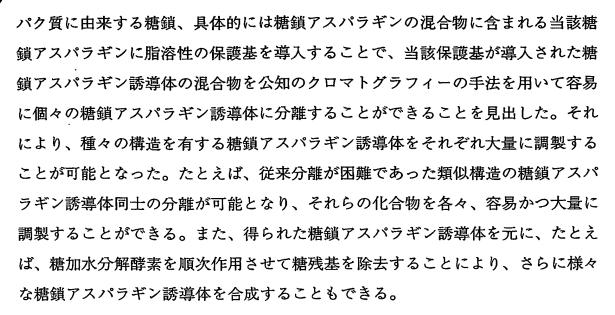


[0032]

これら糖鎖アスパラギン誘導体及び糖鎖アスパラギンの製造についての詳細は、上記先願に述べられているので、これを引用する。しかし若干先願の内容について述べると、先願の糖鎖アスパラギン誘導体の製造方法は、たとえば、天然の糖タンパク質に由来する糖鎖アスパラギン、好ましくはアスパラギン結合型糖鎖から得られる糖鎖アスパラギンの混合物に含まれる当該糖鎖アスパラギンに脂溶性の保護基を導入(結合)して糖鎖アスパラギン誘導体の混合物を得た後に当該混合物を各糖鎖アスパラギン誘導体に分離することを1つの大きな特徴とする。なお、本明細書において、「糖鎖アスパラギン」とはアスパラギンが結合した状態の糖鎖をいう。また、「アスパラギン結合型糖鎖」とはタンパク質のポリペプチド中のアスパラギン(Asn)の酸アミノ基に、還元末端に存在するNーアセチルグルコサミンがNーグリコシド結合した糖鎖群であって、Man(β 1-4)G1cNac(β 1-4)G1cNacを母核とする糖鎖群をいう。「糖鎖アスパラギン誘導体」とはアスパラギン残基に脂溶性の保護基が結合した状態の糖鎖アスパラギン誘導体」とはアスパラギン残基に脂溶性の保護基が結合した状態の糖鎖アスパラギンをいう。また、化合物の構造式中、「AcHN」はアセトアミド基を示す。

[0033]

前記するように、天然の糖タンパク質に由来する糖鎖は非還元末端の糖残基が ランダムに欠失した糖鎖の混合物である。本発明者らは、意外にも天然の糖タン



[0034]

このように、糖鎖アスパラギンに脂溶性の保護基を導入して誘導体化することにより個々の糖鎖アスパラギン誘導体の分離が可能となったが、これは、脂溶性の保護基を導入したことにより糖鎖アスパラギン誘導体の全体の脂溶性が高まり、たとえば、好適に使用される逆相系カラムとの相互作用が格段に向上し、その結果、より鋭敏に糖鎖構造の差を反映して個々の糖鎖アスパラギン誘導体が分離されるようになったことによると考えられる。

さらに、先願によれば、得られた糖鎖アスパラギン誘導体の保護基を除去する ことにより種々の糖鎖アスパラギンを、人工的に容易かつ大量に得ることができ る。

しかし、上記先願で得られる糖鎖アスパラギン誘導体、糖鎖アスパラギン及び 糖鎖はいずれも α 2,6結合体のものであった。

本発明では、上記先願に記載のない α 2,3 結合体の糖鎖アスパラギン誘導体、糖鎖アスパラギン及び糖鎖、並びに α 2,6 結合体のもので更にフッ素を含む、いずれも新規な糖鎖アスパラギン誘導体、糖鎖アスパラギン及び糖鎖を得るものである。

[0035]

ここで、 α 2,3 結合体と α 2,6 結合体の相異について以下に説明する。 α 2,3 結合体、 α 2,6 結合体とは、シアル酸とガラクトースとの結合様式を



表わすものである。前者は、シアル酸の 2 位の炭素と、ガラクトースの 3 位の炭素が α 結合しているものをいい、後者は、シアル酸の 2 位の炭素と、ガラクトースの 6 位の炭素が α 結合しているものをいう。これらは、ガラクトースとの結合炭素の違いではある。

[0036]

しかしながらこの違いは、例えば、インフルエンザウイルスは、シアル酸を末端に持つ糖鎖をレセプターとして認識している。しかし、ヒトとトリのインフルエンザウイルスではレセプター特異性が異なっている。前者は、シアル酸がガラクトースに α 2,3結合した糖鎖を、後者はシアル酸がガラクトースに α 2,3結合した糖鎖を特異的に認識する。シアル酸ーガラクトース間の結合様式の違い、さらにはシアル酸の相違が、インフルエンザウイルスの宿主域の制限に大きな役割を果たしていることが知られている。

本発明では、このように先願には記載のない新規な糖鎖アスパラギン誘導体、 糖鎖アスパラギン及び糖鎖、並びにそれらの製造法に係るものである。

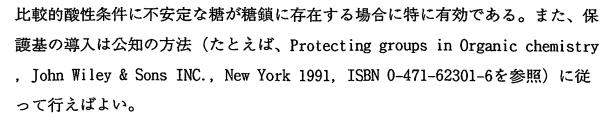
[0037]

【発明の実施の形態】

本発明の方法においては先ず、出発化合物である脂溶性の保護基で保護された糖鎖アスパラギン(9糖-Asn-Fmoc)をシアル酸転移酵素を用いてシアル酸あるいはシアル酸の誘導体を転移させ、得られた脂溶性の保護基で保護された糖鎖アスパラギンをクロマトグラフィーに供することにより分離し、脂溶性の保護基で保護されたジシアロ糖鎖アスパラギン誘導体および2種のモノシアロ糖鎖アスパラギン誘導体が得られる。

[0038]

当該保護基としては特に限定されるものではなく、例えば、Fmoc基やtーブチルオキシカルボニル(Boc)基、ベンジル基、アリル基、アリルオキシカーボネート基、アセチル基等の、カーボネート系またはアミド系の保護基等を使用することができる。得られた糖鎖アスパラギン誘導体を直ちに所望の糖ペプチドの合成に使用できるという観点から、当該保護基としては、Fmoc基またはBoc基などが好ましく、Fmoc基がより好ましい。Fmoc基はシアル酸等



[0039]

たとえば、Fmoc基を用いる場合、糖鎖アスパラギンに対しアセトンを適量加えた後、さらに9ーフルオレニルメチルーNースクシニミヂルカーボネートと炭酸水素ナトリウムを加えて溶解し、25℃にてアスパラギン残基へのFmoc基の結合反応を行うことにより、当該糖鎖アスパラギンのアスパラギン残基にFmoc基を導入することができる。

以上の操作により、脂溶性の保護基が導入された糖鎖アスパラギン誘導体が得られる。

シアル酸としては、一般に市販されているシアル酸あるいは化学合成したもの を用いることができる。

[0040]

シアル酸の誘導体としては、一般に市販されているシアル酸の誘導体あるいは 化学合成したものを用いることができる。具体的には、シアル酸の7位、8位あ るいは9位の炭素に結合している水酸基を水素原子あるいはハロゲン原子で置換 したものを挙げることができる。ハロゲン原子としては、フッ素、塩素、臭素等 を挙げることができるが、好ましくはフッ素がよい。

シアル酸転移酵素としては、一般に市販されているシアル酸転移酵素を用いることができ、転移させるシアル酸あるいはシアル酸の誘導体の種類により適宜選択することができる。具体的には、 α 2,3転移酵素であるRat Recombinant由来のもの、 α 2,6転移酵素であるRat Liver由来のものを挙げることができる。また、シアリターゼをもちいて α 4 円調整等により平衡をずらすことにより、シアル酸あるいはシアル酸の誘導体を転移させてもよい。

上記糖鎖アスパラギン誘導体のクロマトグラフィーによる分離は、適宜、公知のクロマトグラフィーを単独でまたは複数組み合わせて用いることにより行うことができる。



たとえば、得られた糖鎖アスパラギン誘導体混合物をゲル濾過カラムクロマトグラフィーで精製後、HPLCを用いて精製する。HPLCにおいて用い得るカラムとしては逆相系のカラムが好適であり、たとえば、ODS、Phenyl系、ニトリル系や、陰イオン交換系のカラム、具体的には、たとえば、ファルマシア社製モノQカラム、イヤトロン社製イアトロビーズカラムなどが利用可能である。分離条件等は適宜、公知の条件を参照して調整すればよい。以上の操作により、糖鎖アスパラギン誘導体混合物から所望の各糖鎖アスパラギン誘導体を得ることができる。

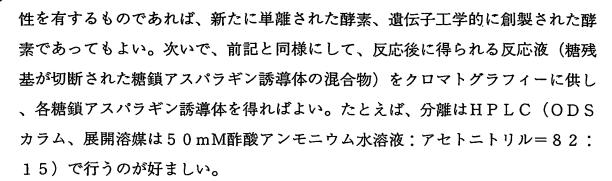
以上の操作により、たとえば、保護基がFmoc基である場合、式(12)、 (13)、(17)、(18)の糖鎖アスパラギン誘導体を単独又は混合物の形 で得ることができる。

[0042]

次に、上記で分離された糖鎖アスパラギン誘導体を加水分解することにより、 所望の糖鎖構造を有する糖鎖アスパラギン誘導体を効率的に得ることができる。 たとえば、糖鎖アスパラギン誘導体を分離する段階においては混合物に含まれる 糖鎖アスパラギン誘導体の種類を制限して糖鎖アスパラギン誘導体を大まかに分 離し、次いで加水分解、たとえば、糖加水分解酵素を用いて加水分解することに より所望の糖鎖構造を有する糖鎖アスパラギン誘導体を効率的に得ることができ る。なお、加水分解は前記と同様にして行うことができる。特に、所望の糖鎖構 造を有する糖鎖アスパラギン誘導体をより効率的に得る観点から、糖残基の切断 様式が明確な糖加水分解酵素を用いて加水分解するのが好ましい。

[0043]

たとえば、ガラクトース残基の除去は、加水分解される化合物を緩衝液(たとえば、リン酸緩衝溶液、酢酸緩衝溶液、グッド緩衝溶液など)に溶かし、公知の条件に従ってガラクトース加水分解酵素を用いてガラクトース残基の切断反応を行うことにより成し得る。なお、加水分解される化合物は各々単離されたものであっても混合物であってもよい。この反応で用いるガラクトース加水分解酵素は市販されている公知のエキン型の酵素を利用するのが好ましい。また、同様の活

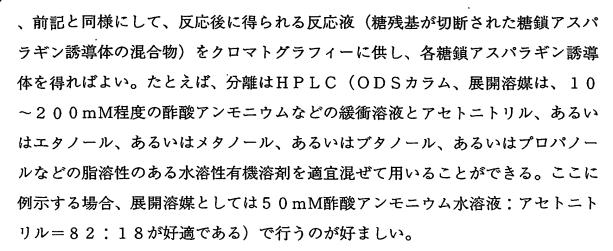


[0044]

Nーアセチルグルコサミン残基の除去は、加水分解される化合物を緩衝液(たとえば、リン酸緩衝溶液、酢酸緩衝溶液、グッド緩衝溶液など)に溶かし、公知の条件に従ってNーアセチルグルコサミン加水分解酵素を用いてNーアセチルグルコサミン残基の切断反応を行うことにより成し得る。また、Nーアセチルヘキソサミニダーゼ加水分解酵素を用いてもよい。なお、加水分解される化合物は各々単離されたものであっても混合物であってもよい。この反応で用いる各酵素は市販されているエキソ型の酵素を利用するのが好ましい。また、同様の活性を有するものであれば、新たに単離された酵素、遺伝子工学的に創製された酵素であってもよい。次いで、前記と同様にして、反応後に得られる反応液(糖残基が切断された糖鎖アスパラギン誘導体の混合物)をクロマトグラフィーに供し、各糖鎖アスパラギン誘導体を得ればよい。たとえば、分離はHPLC(ODSカラム、展開溶媒は50mM酢酸アンモニウム水溶液:メタノール=65:35または50mM酢酸アンモニウム水溶液:アセトニトリル=82:15)で行うのが好ましい。

[0045]

マンノース残基の除去は、加水分解される化合物を緩衝液(たとえば、リン酸緩衝溶液、酢酸緩衝溶液、グッド緩衝溶液など)に溶かし、公知の条件に従ってマンノース加水分解酵素を用いてマンノース残基の切断反応を行うことにより成し得る。なお、加水分解される化合物は各々単離されたものであっても混合物であってもよい。この反応で用いるマンノース加水分解酵素は市販されているエキン型の酵素を利用するのが好ましい。また、同様の活性を有するものであれば、新たに単離された酵素、遺伝子工学的に創製された酵素であってもよい。次いで



[0046]

このように、各糖鎖アスパラギン誘導体を得た後、さらに各種糖加水分解酵素等を用いて当該誘導体を加水分解し、糖鎖の非還元末端の糖残基を除去することにより、たとえば、糖鎖の末端の分岐構造が不均一な様々な糖鎖アスパラギン誘導体をそれぞれ単一化合物として得ることができる。また、種々の糖加水分解酵素を用い、加水分解する順番やその種類を変えることで、より多くの種類の糖鎖アスパラギン誘導体を製造することができる。

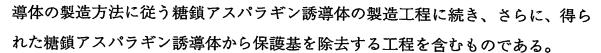
[0047]

従来の方法によれば、極限られた糖鎖構造を有する糖鎖アスパラギン誘導体を 分析スケールで得るのにさえ膨大な時間とコストが必要であったが、本発明によれば、特別の装置や試薬を必要とすることなく、慣用のゲルろ過カラム、HPL Cカラムや、少なくとも3種類の糖加水分解酵素(たとえば、ガラクトース加水 分解酵素、マンノース加水分解酵素、Nーアセチルグルコサミン加水分解酵素) 等を使って、2週間程度で所望の糖鎖構造を有する糖鎖アスパラギン誘導体を1 グラム程度調製することが可能である。

以上の操作により、たとえば、保護基がFmoc基である場合、式(14)~(16)、(19)~(21)の糖鎖アスパラギン誘導体を単独又は混合物の形で得ることができる。

[0048]

また本発明は、種々の単離された糖鎖アスパラギンを大量に得ることができる 糖鎖アスパラギンの製造方法を提供する。当該方法は、前記糖鎖アスパラギン誘



[0049]

糖鎖アスパラギン誘導体からの保護基の除去は、公知の方法に従って行うことができる(たとえば、Protecting groups in Organic chemistry, John Wiley & Sons INC., New York 1991, ISBN 0-471-62301-6を参照)。たとえば、保護基がFmoc基である場合、N,Nージメチルホルムアミド(DMF)中、糖鎖アスパラギン誘導体にモルホリンを加えて反応を行うことによりFmoc基を除去することができる。また、Boc基は弱酸を反応させることで除去することができる。保護基除去後、所望により適宜、公知の方法、たとえば、ゲル濾過カラム、イオン交換カラムなどを使用する各種クロマトグラフィーや、HPLCによる分離という方法によって精製することにより、糖鎖アスパラギンを得てもよい。

以上の操作により、たとえば、式(8)、(9)の糖鎖アスパラギンを単独又 は混合物の形で得ることができる。

[0050]

さらに本発明は、種々の単離された糖鎖を大量に得ることができる糖鎖の製造 方法を提供する。当該方法は、前記糖鎖アスパラギンの製造方法に従う糖鎖アス パラギンの製造工程に続き、さらに、得られた糖鎖アスパラギンからアスパラギ ン残基を除去する工程を含むものである。

糖鎖アスパラギンからのアスパラギン残基の除去は、公知の方法に従って行うことができる。たとえば、糖鎖アスパラギンを無水ヒドラジンと反応させた後、アセチル化することによりアスパラギン残基を除去して糖鎖を得ることができる。また、糖鎖アスパラギンを塩基性水溶液で加熱還流後、アセチル化することによってもアスパラギン残基を除去して糖鎖を得ることができる。アスパラギン残基除去後、所望により適宜、公知の方法、たとえば、ゲル濾過カラム、イオン交換カラムなどを使用する各種クロマトグラフィーや、HPLCによる分離という方法によって精製してもよい。

以上の操作により、たとえば、式(10)、(11)の糖鎖を単独又は混合物の形で得ることができる。



このように、本発明によれば、所望の糖鎖構造を有する糖鎖アスパラギン誘導体、糖鎖アスパラギンおよび糖鎖(以下、3つ併せて糖鎖類という場合がある)を安価かつ効率的に大量に製造することができる。

かかる糖鎖類は医薬品開発等の分野において非常に有用である。たとえば、医薬品開発における応用例としては、たとえば、ガンのワクチン合成があげられる。細胞がガン化すると体内にはなかった糖鎖が発現することが知られている。また、当該糖鎖を化学的に合成し、ワクチンとして個体に投与すると、ガンの増殖が抑制されることも知られている。そこで、本発明により所望の糖鎖類を製造することができれば、ガンの治療に有効なワクチンの合成を行うことが可能である。また、本発明により得られる糖鎖類を、さらに化学的な反応および糖転移酵素による反応などを組み合わせて新たな糖残基を結合させて誘導体化し、新規なワクチンの合成を行うことも可能である。

[0052]

【実施例】

以下に実施例を挙げて説明するが、本発明は何らこれら実施例に限定されるものではない。

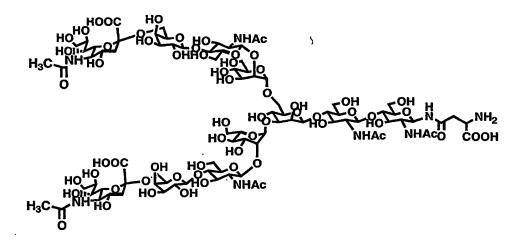
[0053]

参考例 1 ジシアロ α 2,6 糖鎖アスパラギン (S-1) の合成

粗精製のSGP(シアリルグリコペプチド)500mgとアジ化ナトリウム10mg(319 μ mol)をトリスー塩酸・塩化カルシウム緩衝溶液(TRIZ MA BASE0.05mol/リットル、塩化カルシウム0.01mol/リットル、pH=7.5)25mlに溶解させた。これにアクチナーゼーE(タンパク質分解酵素、科研製薬)50mgをトリスー塩酸・塩化カルシウム緩衝溶液5mlに溶かした溶液を加え、37℃で静置した。115時間後、この溶液を凍結乾燥した。この残留物をゲルろ過カラムクロマトグラフィーで2回精製し、目的のジシアロ α 2,6糖鎖アスパラギン(S-1)を252mg得た。

[0054]

【化34】



[0055]

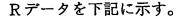
 $1 \text{ H-NMR} \quad (3.0 \, \text{C})$

δ 5.13 (s, 1H, Man 4-H-1), 5.07 (d, 1H, J=9.5 Hz, GlcNAcl-H-1), 4.95 (s, 1H, Man 4-H-1), 4.77 (s, 1H, Man 3-H-1), 4.61 (d, 1H, J=7.6 Hz, GlcNAc2-H-1), 4.60 (d, 2H, J=7.6 Hz, GlcNAc5, 5-H-1), 4.44 (d, 2H, J=8.0 Hz, Gal6, 6-H-1), 4.25 (bd, 1H, Man 3-H-2), 4.20 (bdd, 1H, Man 4-H-2), 4.12 (bd, 1H, Man 4-H-2), 2.94 (dd, 1H, J=7.0 Hz, 17.2 Hz, Asn-βCH), 2.85 (dd, 1H, J=7.0 Hz, 17.2 Hz, Asn-βCH), 2.67, 2.66 (dd, 2H, J=4.6 Hz, 12.4 Hz, NeuAc7, 7-H-3 eq), 2.07 (s, 3H, Ac), 2.06 (s, 6H, Ac×2), 2.02 (s, 6H, Ac×2), 2.01 (s, 3H, Ac), 1.71 (dd, 2H, J=12.4 Hz, NeuAc7, 7-H-3 ax.

[0056]

参考例2 アシアロ糖鎖アスパラギン(S-2)の合成

参考例 1 で得られたジシアロ α 2 , 6 糖鎖アスパラギンより特願 2 0 0 1 -1 8 5 6 8 5 号の実施例に準じてアシアロ糖鎖アスパラギンを合成した。その N M



 1 H-NMR (30°C)

δ 5.12 (s, 1H, Man 4-H-1), 5.07 (d, 1H, J=9.7 Hz, G1cNAc1-H-1), 4.92 (s, 1H, Man 4'-H-1), 4.76 (s, 1H, Man 3-H-1), 4.62 (d, 1H, J=8.0 Hz, G1cNAc2-H-1), 4.58 (d, 2H, J=7.8 Hz, G1cNAc5, 5'-H-1), 4.47 (d, 2H, J=7.9 Hz, Gal6, 6'-H-1), 4.24 (bd, 1H, Man 3-H-2), 4.19 (bdd, 1H, J=3.2 Hz, 1.4 Hz, Man 4'-H-2), 4.12 (bdd, 1H, J=3.2 Hz, 1.4 Hz, Man 4-H-2), 2.93 (dd, 1H, J=4.5 Hz, 17.0 Hz, Asn-βCH), 2.93 (dd, 1H, J=6.8 Hz, 17.0 Hz, Asn-βCH), 2.08 (s, 3H, Ac), 2.05 (s, 6H, Ac×2), 2.01 (s, 3H, Ac)

[0057]

【化35】

[0058]

参考例3 Fmoc基でアスパラギンのアミノ基窒素を保護したアシアロ糖鎖アスパラギン(S-3)の合成

参考例 2 で得られたアシアロ糖鎖アスパラギン(S-2) $0.034 \, \text{mmol}$ を蒸留水 $2.7 \, \text{ml}$ とアセトン $4.1 \, \text{ml}$ 混合溶液に溶解させ、これに $9-7 \, \text{ml}$ レニルメチル-N-スクシニミジルカーボネート(Fmoc-OSn) 0.10 $3 \, \text{mmol}$ と炭酸水素ナトリウム $0.137 \, \text{mmol}$ を加え、室温で $2 \, \text{時間撹拌}$

した。TLCで反応終了を確認後この溶液を減圧濃縮し、アセトンを除去した。 残渣をオクタデシルシリル基を結合したシリカゲルを充填したカラム(ODSカラム)にかけ精製し、目的のFmoc-Pシアロ糖鎖アスパラギン(S-3)を得た。

[0059]

 1 H-NMR (D2O, 30°)

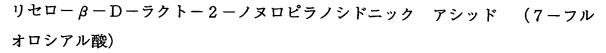
7.99 (2 H, d, Fmoc), 7.79 (2 H, d, Fmoc), 7.55 (4 H, m, Fmoc), 5.12 (1 H, s, Man 4 – H 1), 5.06 (1 H, d, G 1 c NA c 1 – H 1), 4.93 (1 H, s, Man 4' – H 1), 4.82 (1 H, s, Man 3 – H 1), 4.69 (1 H, d, G 1 c NA c 2 – H 1), 4.67 (2 H, d, G 1 c NA c 5, 5' – H 1), 4.53 (2 H, d, G 1 6, 6' – H 1), 4.34 (1 H, d, Man 3 – H 2), 4.27 (1 H, d, Man 4' – H 2), 4.19 (1 H, d, Man 4 – H 2), 3.03 (1 H, b d d, A s n – β C H), 2.15 (1 2 H, s × 4, – A c); HRMS Calcd for C 8 1 H 1 2 0 N 6 N a O 5 0 [M+Na+] 1999.6930, found 1999.6939.

[0060]

【化36】

[0061]

参考例4 (5-アセタミド-3,5,7-トリデオキシ-7-フルオロ-D-グ



5-Acetamide-3,5,7-trideoxy-7-fluoro-D-glycero-β-D-galacto-2-nonulopyrano sidonic acid 25の合成)

[0062]

【化37】

[0063]

(1) 化合物 17の合成

無水酢酸(60m1)に酢酸ナトリウム(5g, 69mmo1)を溶かし、加熱した後にD-ガラクト-ス(16)(10g, 55mmo1)を少しずつ加える。 2時間加熱還流した後TLC(トルエン:酢酸エチル=5:1)にて反応が終了したことを確認した。反応溶液を室温に戻した後に、氷水300ccに注ぐ。 ろ過して沈殿物を集める。沈殿物をエタノール(14m1)の溶かし再結晶を行い、化合物 17 を 9.0g(収率 41%)得た。

[0064]

(2) 化合物 18の合成

化合物 17(4.3g, 11mmol) を塩化メチレン (120ml) の溶かした後、アルゴン気流下-20℃まで冷却した。続いて、反応溶液に四塩化スズ (3.1g, 12mmol) を加え 20 分撹拌した後、ベンジルアルコール (2.3g, 22mmol) を加え反応温度を室温に戻した。TLC (0.4) で表す。 (0.4) で反応終了を確認後、反応溶液を飽和炭酸水素ナトリウム水溶液に注ぎ、塩化メチレンで抽出した。塩化メチレン層を無水硫酸マグネシウムで乾燥後、ろ過、減圧濃縮した。残渣をデシケータで乾燥後、蒸留したメタノール

(80ml) に溶かしナトリウムメトキシド (431mg, 5.5mmol) を加えアルゴン気流下撹拌した。TLC (酢酸エチル:メタノール:水=10:5:1) で反応終了を確認した後、陽イオン交換樹脂IR-120(+)で中和し反応を終了させた。樹脂をろ過して取り除いた後、濾液を減圧濃縮した。残渣をデシケータで乾燥後、ピリジン(44ml)に溶かし、反応溶液を0度に冷却した。反応溶液にトリメチルアセチルクロリド(4.6g, 38.5mmol)を加えた後、室温に戻しアルゴン気流下1時間撹拌した。反応終了をTLC(ヘキサン:酢酸エチル=2:1)で確認し0度に冷却後メタノールを加え反応を終了させた。反応溶液をそのまま減圧濃縮した後、残渣を酢酸エチルに溶かし飽和食塩水溶液、水で洗浄し無水硫酸マグネシウムで酢酸エチルを乾燥させた。硫酸マグネシウムをろ過して取り除いた後、濾液を減圧濃縮した。残渣をシリカゲルカラムクロマトグラフィー(展開溶媒へキサン:酢酸エチル=2:1)で精製し化合物18(2.8g,収率58%)を得た。

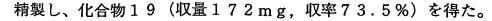
[0065]

【化38】

[0066]

(3) 化合物 19の合成

化合物 18 (200 mg, 0.455 mm o1) をジクロロメタン (7.8 m l) とピリジン (1.3 m l) に溶かし、無水クロロ酢酸 (155 mg, 0.91 m l m l o l を加えて、アルゴン気流下l l l で攪拌しながら l l 分間反応させた。反応終了を確認後、メタノール (l l l) で無水クロロ酢酸をクエンチし、トルエンで l 回共沸しながら減圧濃縮した。残渣を酢酸エチルで抽出し、飽和食塩水で洗浄した。有機層を無水硫酸マグネシウムで乾燥させ、濾過後濃縮した。残渣をシリカゲルカラムクロマトグラフィー(酢酸エチル:ヘキサン= l l l で



[0067]

 1 H-NMR (400MHz, CDC1₃)

 δ 7.37-7.29 (m, 5H, Ph), 5.39 (dd, 1H, J₁, 2= 8.0 Hz, J₂, 3=10.4 Hz, H-2), 4.89 (dd, 1H, J₃, 4=3.4 Hz, H-3), 4.89, 4.62 (2d, 2H, J=12.5 Hz, OCH₂Ph), 4.53 (d, 1H, H-1), 4.37 (dd, 1H, J₆a, 6b=11.5 Hz, J₆a, 5=6.0 Hz, H-6a), 4.32 (dd, 1H, J₆b, 5=6.6 Hz, H-6b), 4.00 (m, 1H, H-4), 3.92 (s, 2H, COCH₂C1), 3.75 (dd, 1H, H-5), 1.23, 1.19 [2s, 18H, COC (CH₃)₃]

[0068]

13C-NMR (400MHz, CDC1₃)

 δ 178.33, 177.57, 165.92, (C=O), 136.66, 128.48, 128.07, 127.89 (Ph), 99.16 (C-1), 72.82 (C-3), 72.35 (C-5), 70.92 (C-2), 70.49 (OCH₂Ph), 67.29 (C-4), 62.30 (C-6), 40.40 (COCH₂C1), 38.95, 38.80 (COC (CH₃)₃), 27.14, 26.98 (COC (CH₃)₃)

[0069]

1 H-NMR、13C-NMRはBrukerのAVANCE 400 (400 MHzと表記)で測定した。溶媒が重クロロホルムの時は内部標準としてトリメチルシランを用いた。その他の重溶媒を用いたときは溶媒ピークを基準とした。化学シフトは、δ(ppm)で、結合定数はJ(Hz)示した。シリカゲルカラムクロマトグラフィーには、Merck Silicagel60,70-230mesh又は230-400meshを、球状シリカゲルは関東化学社製のSilica Gel 60 (Spherical)を、反応検出用(以下TLC)としてはE. Merk社製DC-Platten Kieselgel 60 F254 (Artl,05715)を使用した。高速液体クロマトグラフィー

(HPLC) のカラムはナカライテスク社製 COSMOSIL 5C₁₈-AR Packed Column (\$\psi 4.6 \times 150 mm), を使用し、分光蛍光光度計は、JASCO社製のFP-210 Spectrofluorometerを用いた。

[0070]

(4) 化合物20の合成

化合物 $19(300 \, \text{mg}, 0.583 \, \text{mmol})$ をジクロロメタン($5.8 \, \text{ml}$)に溶かし、アルゴン気流下 $-15 \, \text{℃で攪拌しながらジェチルアミノスルファートリフルオリド (DAST) を加えた。DASTを加え <math>10 \, \text{分後室温に戻し 1時間反応させた。TLCで原料消失を確認し、メタノール(<math>3 \, \text{ml}$)でDASTをクエンチ後減圧濃縮した。残渣をシリカゲルカラムクロマトグラフィー(酢酸エチル:-1:6)で精製し化合物 $20(\, \text{収量 } 211 \, \text{mg} \, \text{、収率 } 70 \, \text{%)を得た。}$

[0071]

 1 H-NMR (400MHz, CDC1₃)

 δ 7.37-7.27 (m, 5H, Ph), 5.31 (ddd, 1H, J₃, F= 14.3Hz, J₃, 4=9.69Hz, J₂, 3=9.63Hz, H-3), 5. 04 (dd, 1H, J₁, 2=7.93Hz, H-2), 4.86 (d, 1H, J=12.2Hz, OCH₂Ph), 4.60 (d, 1H, H-1), 4.59 (d, 1H, OCH₂Ph), 4.44 (ddd, 1H, J₄, 5=9.04Hz, J₄, F=50.6Hz, H-4), 4.43 (ddd, 1H, J₆a, 6b=12.1Hz, J₆a, 5=2.41Hz, J₆a, F=2.23Hz, H-6a), 4.24 (ddd, 1H, J₆b, 5=5.67Hz, J₆b, F=1.28Hz, H-6b), 3.93 (s, 2H, OCOCH₂C1), 3.75 (m, 1H, H-5), 1.25, 1.18 [2s, 18H, OCOC (CH₃)₃]

[0072]

13C-NMR (400MHz, CDC1₃)

δ 177.94, 117.43, 165.88 (C=O), 136.34, 128. 55, 138.23, 127.92 (Ph), 98.68 (C-1), 87.35 (d , J 4, F=188.62Hz, C-4), 72.65 (d, J 2, F=7.96H z, C-2), 72.05 (d, J 3, F=20.02Hz, C-3), 71.49 (d, J 5, F=23.09Hz, C-5), 70.80 (OCH 2Ph), 62. 12 (C-6), 40.30 (OCOCH 2C1), 38.87 [OCOC (CH 3) 3], 27.17, 26.92 [OCOC (CH 3) 3]

[0073]

【化39】

[0074]

(5) 化合物21の合成

[0075]

1 H-NMR (400MHz, CDC13)

 δ 7.38-7.29 (m, 5H, Ph), 5.18 (ddd, 1H, J_{3, F}= 14.8 Hz, J_{3, 4}=9.51 Hz, J_{2, 3}=8.99 Hz, H-3), 4. 90 (d, 1H, J=11.7, OCH₂Ph), 4.63 (d, 1H, OCH₂Ph), 4.47 (ddd, 1H, J_{5, 6a}=2.43 Hz, J_{6a, F}=2.2 Hz, H-6a), 4.47 (d, 1H, J_{1, 2}=7.7 Hz, H-1), 4.3 8 (ddd, 1H, J_{4, 5}=8.96 Hz, J_{3, 4}=9.67 Hz, J_{4, F}=50.8 Hz, H-4), 4.23 (ddd, 1H, J_{6a, 6b}=12.0 Hz

, J 6 b, $5 = 6.05 \,\mathrm{Hz}$, J 6 b, $F = 1.26 \,\mathrm{Hz}$, H - 6 b), 3.75 (m, $1 \,\mathrm{H}$, H - 5), 3.54 (m, $1 \,\mathrm{H}$, J_{2} , $O_{H} = 2.70 \,\mathrm{Hz}$, H - 2), 1.27, 1.26 [2 s, $18 \,\mathrm{H}$, OCOC (CH₃) 3]

[0076]

13C-NMR (400MHz, CDC13)

 δ 178.17, 177.94 (C=O), 136.54, 128.54, 128. 17, 128.12 (Ph), 101.31 (C-1), 87.45 (d, J₄, F = 187.39 Hz, C-4), 74.17 (d, J₃, F=18.88 Hz, C-3), 72.45 (d, J₂, F=7.56 Hz, C-2), 71.45 (d, J₅, F=23.26 Hz, C-5), 71.09 (OCH₂Ph), 62.44 (C-6), 38.90, 38.85 [OCOC (CH₃)₃], 27.14, 26.99 [OCOC (CH₃)₃]

[0077]

(6) 化合物22の合成

ピリジン($22.2\mu1$, 0.274 mm o 1)を溶かしたジクロロメタン($370\mu1$)溶液に0度で無水トリフルオロメタンスルフォン酸($46\mu1$, 0.274 mm o 1)を滴下し、15分後、化合物 21 をジクロロメタン(1 m 1)に溶かしたものを0度で滴下した。15 T L C で原料消失を確認し、反応混合物をジクロロメタンで希釈した。有機層を飽和重曹水、飽和食塩水、水で洗浄し、無水硫酸マグネシウムで乾燥後濃縮した。残渣を真空ポンプでさらに乾燥後ベンゼン(1 m 1)に溶かし、アルゴン気流下室温でアジ化ナトリウム(13 m 2 m 3

[0078]

 1 H-NMR (400MHz, CDC1₃)

 δ 7.39-7.32 (m, 5H, Ph), 4.99 (ddd, 1H, J₃, F= 13.18Hz, J₃, $_{4}$ =9.27Hz, J₂, $_{3}$ =3.87Hz, H-3), 4.93 (d, 1H, J=12.07Hz, OCH₂Ph), 4.67 (d, 1H, J₁, $_{2}$ =1.18Hz, H-1), 4.63 (d, 1H, OCH₂Ph), 4.51 (ddd, 1H, J₆a, $_{6}$ b=11.95Hz, J₆a, $_{5}$ =2.54Hz, J₆a, $_{7}$ =2.08Hz, H-6a), 4.23 (ddd, 1H, J₆b, $_{5}$ =6.14Hz, J₆b, $_{7}$ =1.14Hz, H-6b), 4.08 (m, 1H, H-2), 3.64 (m, 1H, H-5), 1.26 [2s, 18H, OCOC (CH₃)₃]

[0079]

13C-NMR (400MHz, CDC13)

 δ 178.01, 177.68 (C=O), 136.06, 128.63, 128. 31, 128.14 (Ph), 97.25 (C-1), 85.51 (d, J₄, F=183.97, C-4), 72.01 (d, J₅, F=23.89, C-5), 71. 73 (d, J₃, F=18.98, C-3)

70.57 (OCH₂Ph), 62.42 (C-2, C-6), 39.08, 38.9 0 (OCOC (CH₃)₃), 27.18, 26.95 (OCOC (CH₃)₃)

[0080]

【化40】

化合物
$$2 \ 2 \rightarrow$$
 HO N₃ HO NHAC FOR OH $2 \ 3 \rightarrow$ HO NHAC FOR OH

[0081]

(7) 化合物23の合成

化合物 2 2 (180 mg, 0.387 mm o 1) をメタノール (8 m 1) に溶かしナトリウムメトキシド (922 mg, 9.67 mm o 1) を加え攪拌し40 ℃で反応させた。4.5時間後TLCで1スポットにまとまったことを確認し陽 イオン交換樹脂 IR-120 (+) で中和後、濾過し濃縮した。残渣をシリカゲルカラムクロマトグラフィー(酢酸エチル: ヘキサン=1:1)で精製し化合物 23 (収量 105.3 m g, 収率 91.6%) を得た。

[0082]

 1 H-NMR (400MHz, CDC1₃),

 δ 7.40-7.31 (m, 5H, Ph), 4.96 (d, 1H, J=12.13 Hz, OCH2Ph), 4.71 (d, 1H, J₁, 2=1.33Hz, H-1), 4.69 (d, 1H, OCH2Ph), 4.49 (ddd, 1H, J₄, F=51.06Hz, J₄, 5=9.19Hz, J₃, 4=9.20Hz, H-4), 4.02 (m, 1H, H-2), 3.93 (dddd, 1H, J₆a, 6b=12.19Hz, J₆a, 5=2.31Hz, J₆a, F=2.32Hz, J₆a, OH=6.20Hz, H-6a), 3.89-3.77 (m, 2H, H-3, H-6b), 3.39 (m, 1H, H-5),

[0083]

13C-NMR (400MHz, CDC13),

 δ 136.39, 128.62, 128.24, 127.83 (Ph), 98.63 (C-1), 88.19 (d, J₄, F=178.91Hz, C-4), 73.95 (d, J₅, F=25.48Hz, C-5), 71.18 (OCH₂Ph), 71.16 (d, J₃, F=19.69Hz, C-3), 64.48 (d, J₂, F=8.42Hz, C-2), 61.39 (C-6)

[0084]

(8) 化合物24の合成

化合物 23 (105 m g, 0.353 m m o 1) をメタノール (7 m 1) に溶かし無水酢酸 (333 μ 1, 3.53 m o 1) を加えた後、アルゴン気流下で触媒量の 10% P d / C を加え水素置換してから室温で攪拌した。 2 時間後 T L C で原料消失を確認し、活性炭濾過後濃縮した。残渣をシリカゲルカラムクロマトグラフィー(酢酸エチル:メタノール=5:1)で精製し化合物 24 (収量 5 7 m g, 収率 72%) を得た。

[0085]

 $^{1}H-NMR$ (400MHz, D₂0),

δ 5.23 (dd, 1H, $J_{1, 2}=2.69$ Hz, $J_{1, F}=1.44$ Hz, H-1-α), 4.65 (ddd, 1H, $J_{4, F}=50.94$ Hz, $J_{3, 4}=9.06$ Hz, $J_{4, 5}=9.58$ Hz, H-4-α), 4.47 (m, 1H, H-2-α), 4.43 (ddd, 1H, $J_{3, F}=14.28$ Hz, $J_{2, 3}=4.9$ Hz, H-3-α), 4.16 (m, 1H, H-5-α), 3.95 (m, 2H, H-6 a-α, H-6 b-α), 2.14 (s, 3H, $NHCOC_{13}$ Hz

[0086]

13C-NMR (400MHz, D₂O),

δ 175.27 (C=O-α), 93.46 (C-1-α), 88.30 (d, J 4, F=177.00 Hz, C-4-α), 69.91 (d, J₅, F=24.41 Hz, C-5-α), 67.60 (d, J₃, F=18.74 Hz, C-3-α), 60.36 (C-6), 54.12 (d, J₂, F=8.68 Hz, C-2-α), 22.31 (NHCOCH₃-α)

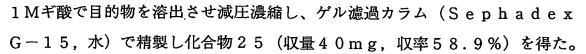
[0087]

【化41】

[0088]

(9) 化合物25の合成

化合物 2 4 (50 mg, 0.22 4 mm o 1) ピルビン酸ナトリウム (123 mg, 1.12 mm o 1) と牛血清アルブミン (5 mg) をリン酸ナトリウム緩衝溶液 (100 mM, pH 7.5, 3.4 ml) に溶かし、その後シアル酸アルドラーゼ (50 U) を加え室温で反応を開始した。24時間後反応溶液を凍結乾燥させ、少量の水に溶かし陰イオン交換樹脂カラム (AG 1-X8, 200-400 mesh, formate form) にのせた。水300 ml流した後、



[0089]

 $^{1}H-NMR$ (400MHz, D₂0),

 δ 4.61 (dd, 1H, J₇, 8=8.97Hz, J₇, F=45.56Hz, H-7), 4.18 (dd, 1H, J₅, 6=10.63Hz, J₆, F=29.86Hz, H-6), 4.15 (m, 1H, H-4), 4.07 (m, 1H, H-8), 4.02 (dd, 1H, J₄, 5=10.10Hz, H-5), 3.90 (dd, 1H, J₉a₉b=12.18Hz, J₉a₁, 8=2.77Hz, J₉a₁, F=2.86Hz, H-9a), 3.76 (ddd, 1H, J₉b₁, 8=5.33Hz, J₉b₂, F=2.06Hz, H-9b), 2.40 (dd, 1H, J₃e₄, 3a₂=13.00, J₃e₄, 4=4.88Hz, H-3e₄), 2.15 (s, 3H, OCOCH₃), 2.00 (dd, 1H, J₃a₂, 4=11.70Hz, H-3a₂),

[0090]

13C-NMR (400MHz, D₂O),

 δ 175.17, 173.68 (C=O), 96.01 (C-1), 89.12 (d, J₇, F=179.23 Hz, C-7), 69.67 (d, J₆, F=17.41 Hz, C-6), 68.31 (d, J₈, F=26.50 Hz, C-8), 67.2 6 (C-4), 62.70 (C-6), 52.17 (C-5), 39.19 (C-3), 22.61 (NHCOCH₃),

[0091]

参考例 5(5-アセタミドー3, 5, 8-トリデオキシー8-フルオローD-グリセロー β -D-ラクトー2-フヌロピラノシドニック アシッド(8-フルオロシアル酸)

5-Acetamide-3,5,8-trideoxy-8-fluoro-D-glycero-β-D-galacto-2-nonulopyranosidonic acid 27の合成)

下記のスキームに従ってシアル酸(26)から5-アセタミド-3,5,8-ト

リデオキシー8-フルオローD-グリセロー β -D-ラクトー2-ノヌロピラノシドニック アシッド(27)を合成した。

[0092]

【化42】

[0093]

8-フルオロシアル酸のNMRデータを以下に示す。

 $^{1}\,H-NMR$ (400MHz, D₂O),

 δ 4.69 (dddd, 1H, J8, F=48.7Hz, J8, 9a=5.0Hz, J8, 9b=3.5Hz, H-8), 4.03 (ddd, 1H, J4, 5=10.0Hz, J3ax, 4=11.1Hz, J3eq, 4=4.7Hz, H-4), 3.95 (dd, 1H, J4, 5=10.0Hz, J5, 6=9.9Hz, H-5), 3.94 (ddd, 1H, J6, 7=~0Hz, J7, 8=6.8Hz, J7, F=14.0Hz, H-7), 3.88 (ddd, 1H, J9a9b=13.3Hz, J9a, 8=3.5Hz, J9b, F=28.0Hz, H-9b), 3.86 (dd, 1H, J5, 6=9.9Hz, J6, 7=~0Hz, H-6), 3.72 (ddd, 1H, J9a, 9b=5.33Hz, J9a, 8=5.0Hz, J9a, F=30.6Hz, H-9a), 2.28 (dd, 1H, J3eq, 3ax=13.00, J3eq, 4=4.6Hz, H-3eq), 2.05 (s, 3H, Ac), 1.87 (dd, 1H, J3ax, 4=11.1Hz, J3eq, 3ax=13.00, H-3ax)

[0094]

参考例 6 (5 - アセタミドー 3, 5, 9 - トリデオキシー 9 - フルオロー D - グリセロー β - D - ラクトー 2 - ノヌロピラノシドニック アシッド (9 - フルオロシアル酸)

5-Acetamide-3,5,9-trideoxy-9-fluoro-D-glycero-β-D-galacto-2-nonulopyranosidonic acid 28の合成)

下記のスキームに従ってシアル酸(26)から5-アセタミドー3,5,9-トリデオキシー9-フルオローD-グリセロー β -D-ラクトー2-ノヌロピラノシドニック アシッド(28)を合成した。

[0095]

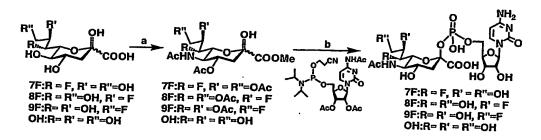
【化43】

[0096]

参考例7 СMP-シアル酸の合成

[0097]

【化44】



[0098]

(a) (1) Dowex 50-X8, MeOH, (2) Ac₂O, 60%HC



(b) (1) 1H-Tetrazole, CH₃CN, (2) t-BuOOH, CH₃CN, (3) DBU, CH₃CN, (4) NaOMe, MeOH, H₂O [0099]

シアル酸(0.074mmol)を蒸留メタノール(3ml)に溶かし、アル ゴン気流下室温で撹拌しながらDoweェ-50W-X8(65mg)を加え、 3時間反応させた。反応終了を確認し、濾過後減圧濃縮した。残渣を無水酢酸 (200μ1) に溶かし、-20℃で撹拌しながら無水酢酸:60%過塩素酸=1 5:1溶液(22μ1)を加え、10℃にて40分反応させた。反応終了を確認 後、反応溶液を酢酸エチルで希釈して、飽和重曹水で洗浄した。有機層を無水硫 酸マグネシウムで乾燥し、濾過後減圧濃縮して、カルボキシル基が保護されたシ アル酸(29)を含む残渣を得た。残渣とСМР-5'ーホスホロアミダイト誘 導体(30)(0.23mmol)をベンゼンで別々の3回共沸し、蒸留したア セトニトリル (100μ1) にそれぞれ溶かし混ぜた。アルゴン気流下氷水中で 撹拌しながら1H-テトラゾール(17mg, 0.23mmol)を加えた。5 分後に室温に戻し、さらに10分間反応させた。反応終了を確認後、溶液を酢酸 エチルで希釈し、飽和重曹水、飽和食塩水で洗浄した。有機層を無水硫酸マグネ シウムで乾燥させ、濾過後30℃以下で濃縮した後さらにトルエンで2回共沸し 水を取り除いた。残渣に蒸留したアセトニトリル (400μ1) を加え、アルゴ ン気流下氷冷しながら 2.5 Mの t - B u O O H トルエン溶液 (290 μ 1) を 滴下した。5分後に室温に戻し、さらに20分間撹拌した。反応終了を確認後、 ジメチルスルフィド (53μ1) を滴下し10分間撹拌して t - B u Ο Ο Η をク エンチした。その後、DΒ U (18 μ 1) を滴下して20 分間室温で撹拌した。 反応終了を確認後、メタノール (0.67ml)、水 (1.35ml)、ナトリウ ムメトキシド (360mg) を加え室温で16時間反応させた。反応終了を確認 後水で抽出し、ジクロロメタンで洗浄した。水層を25℃以下で8ml程度まで 減圧濃縮した。この水溶液をSephadex G-15 (1.8 ¢×90 cm)を用いるゲルカラムクロマトグラフィー(展開溶媒:20mMアンモニア水、 流速: 0.3 m l / m i n) で精製し、CMP-シアル酸(31)を得た。

[0100]

参考例8 CMP-7"ーデオキシー7"ーフルオローシアル酸の合成

シアル酸の代わりに化合物(25)を用いた以外は参考例7と同様にしてCMP-7"ーデオキシー7"ーフルオローシアル酸を合成した。NMRデータを以下に示す。

 $^{1}\,\text{H-NMR}$ (400MHz, 50mM ND4DCO3 in D2O), δ 8.04 (d, 1H, $J_{5, 6} = 7.6 \,\mathrm{Hz}$, H - 6), 6.20 (d, 1H) , $J_{6.5} = 7.6 \,\mathrm{Hz}$, H - 5), 6.06 (d, $1 \,\mathrm{H}$, J_{1} , 2, = 4.5Hz, H-1'), 4.54 (dd, 1H, J7", 8" = 9.5Hz, J7"F = 45.9 Hz, H - 7"), $4.42 \sim 4.20$ (m, 7H, H - 2', H - 13', H-4', H-5'a, H-5'b, H-6", H-8"), 4.16 (ddd, 1 H, J_4 ". 3" $e_q = 4.7 Hz$, J_4 ". 3" $a_x = 11.3 Hz$, J_{4} , 5=10.3 Hz, H-4"), 4.03 (dd, 1H, J_{5} ", 4" = J_{5} ", 6" = 10.3 Hz, H-5"), 3.91 (ddd, 1H, J_{9} " a. 9"b = 12.2 Hz, J9"a, 8" = 2.8 Hz, J9"a, F = 2.8 Hz, H-9" a), 3.75 (ddd, 1H, J9" a, 9" b=12.2 Hz, $J_{9"b}$, 8" = 5.4 Hz, $J_{9"b}$, F = 2.1 Hz, H - 9"b), 2.6 1 (dd, 1H, J_{3} " e_{q} , 4" = 4.7 Hz, J_{gem} = 13.3 Hz, H-3" eq), 2.14 (s, 3H, Ac), 1.76 (ddd, 1H, J $_3$ " ax , $4" = 11.5 \,\mathrm{Hz}$, $J_{gem} = 13.3 \,\mathrm{Hz}$, $J_{3"ax}$, $P = 5.6 \,\mathrm{Hz}$, H-3" ax),

[0101]

参考例9 CMP-8"ーデオキシ-8"ーフルオローシアル酸の合成

シアル酸の代わりに化合物(27)を用いた以外は参考例7と同様にしてCMP-8"-デオキシ-8"-フルオローシアル酸を合成した。NMRデータを以下に示す。

 1 H-NMR (400MHz, 50mM ND₄DCO₃ in D₂O), δ 8.08 (d, 1H, J₅, 6=7.6 Hz, H-6), 6.20 (d, 1H, J₆, 5=7.6 Hz, H-5), 6.09 (d, 1H, J₁', 2'=4.1

[0102]

参考例10 CMP-9"ーデオキシ-9"ーフルオローシアル酸の合成シアル酸の代わりに化合物(28)を用いた以外は参考例7と同様にしてCMP-9"ーデオキシ-9"ーフルオローシアル酸を合成した。

[0103]

実施例 1 Fmoc基でアスパラギンのアミノ基窒素を保護したジシアロ α 2, 3 糖鎖アスパラギン(C 1 - 1)および Fmoc基でアスパラギンのアミノ基窒素を保護した 2 種のモノシアロ α 2, 3 糖鎖アスパラギン(C 1 - 2 及び C 1 - 3)の合成

参考例3で得られたFmoc基でアスパラギンのアミノ基窒素を保護したアシアロ糖鎖アスパラギンにシアル酸転移酵素を用いてCMPーシアル酸を転移させた。

シアル酸転移酵素として α 2,3 転移酵素である市販のRat, Recombinant由来のものを用いた。

参考例3で得られたアシアロ9糖(20mg, $10.1\mu mol$)を50mMカコジル酸緩衝液(pH=6.0, 5ml)に溶解させた後、牛血清アルブミン(BSA, 5mg)を加える。これに、CMP-シアル酸(<math>26mg, $40.4\mu mol$)、Alkaline phosphatase($5\mu l$, 125unit) を加え均一化する。最後に、 $\alpha 2$, 3-Sialyltransfera

se(CALBIOCHEM社製、 $100\mu1$)を加え37℃で48時間静置させる。HPLCで反応をモニターしながら原料が目的量まで減少した時点で反応を終了させ、反応液をメンブランフィルターにて濾過する。濾液を濃縮し液量を減じた後、HPLC分取カラムにて精製した(YMC-Pack R&D ODS,D-ODS-5-A, 20×250 mm,AN/25mM AcONH4 buffer=18/82,7.5 m1/min.,wave 1ength; 274nm)ところ、25分後にジシアロ11糖 化合物(C1-1)が、それぞれ30分後、34分後に各モノシアロ10糖 化合物(C1-2)及び(C1-3)が溶出してきた。それぞれを分取した後、脱塩処理、次いで凍結乾燥を行うと、各化合物1、2、3がそれぞれ0.7mg(2.7%)、1.9mg(8.3%)、3.5mg(15.3%)得られた。各化合物のNMRデータは以下のとおりである。

[0104]

化合物 (C1-1)

1 H NMR (400MHz, D2O, 30%, HOD=4.81)

δ 7.90 (d, 2H, Fmoc), 7.69 (d, 2H, Fmoc), 7.4 9 (dd, 2H, Fmoc), 7.42 (dd, 2H, Fmoc), 5.10 (s, 1H, Man 4-H1), 4.97 (d, 1H, GlcNAc1-H1), 4. 91 (s, 1H, Man 4'-H-1), 4.50-4.60 (m, 4H), 4. 34 (1H, Fmoc), 4.24 (bs, 1H, Man 3-H2), 4.18 (bs, 1H, Man 4-H2), 4.10 (m, 2H), 2.74 (m, 3H, Asn-βCH, NeuAc7, 7'-H3eq), 2.40-2.60 (m, 1H, Asn-βCH), 2.05, 2.03, 2.02 (each s, Ac), 1.

[0105]

化合物 (C1-2)

1 H NMR (400MHz, D2O, 30%, HOD=4.81)

δ 7.90 (d, 2H, Fmoc), 7.69 (d, 2H, Fmoc), 7.4 9 (dd, 2H, Fmoc), 7.42 (dd, 2H, Fmoc), 5.10 (s , 1 H, Man 4 – H 1), 4.97 (d, 1 H, G l c NA c 1 – H 1), 4. 90 (s, 1 H, Man 4' – H – 1), 4.47 – 4.60 (m), 4.43 (d, 1 H), 4.32 (1 H, Fmoc), 4.22 (bs, 2 H), 4.17 (bs, 1 H, Man 4 – H 2), 4.06 – 4.13 (m, 2 H), 2.72 (m, 2 H, Asn – β C H, Neu Ac 7 – H 3 eq), 2.50 – 2.60 (m, 1 H, Asn – β C H), 2.05, 2.03, 2.01 (each s, Ac), 1.77 (dd, 1 H, Neu Ac 7 – H 3 ax).

[0106]

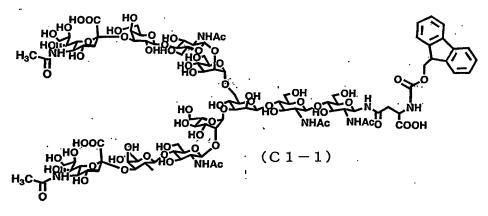
化合物 (C1-3)

1 H NMR (400MHz, D2O, 30%, HOD=4.81)

δ 7.90 (d, 2H, Fmoc), 7.69 (d, 2H, Fmoc), 7.4 9 (dd, 2H, Fmoc), 7.42 (dd, 2H, Fmoc), 5.10 (s, 1H, Man 4-H 1), 4.97 (d, 1H, GlcNAcl-H 1), 4. 90 (s, 1H, Man 4'-H-1), 4.50-4.60 (m), 4.45 (d, 1H), 4.33 (lH, Fmoc), 4.22 (m, 2H), 4.17 (bs, 1H, Man 4-H 2), 4.09 (m, 2H), 2.74 (m, 2H, Asn-βCH, NeuAc7-H3eq), 2.45-2.60 (m, 1H, Asn-βCH), 2.05, 2.03, 2.02, 2.00 (each s, Ac), 1.77 (dd, 1H, NeuAc7-H3ax)

[0107]

【化45】



[0108]

【化46】

[0109]

【化47】

[0110]

実施例2

実施例1で得られた化合物(C1-2)(2 mg, 0.88μ mo 1)とウシ血清アルブミン1 mgをHEPES緩衝溶液(50 mM, p H5.0)100 μ 1に溶解させ、さらに β -ガラクトシダーゼ(生化学工業社製、f rom Jack Beans, 5μ L,100 mU)を加えた。この溶液を37 $\mathbb C$ で15 時間静置した後、メンブランフィルターでろ過を行った。ろ液をHPLC(ODSカラム、 2.0ϕ ×25 cm、展開溶媒は50 mM酢酸アンモニウム水溶液:アセトニトリル=82:18、流速7.5 ml/min)で精製した後、溶媒を濃縮、次いで凍結乾燥を行った。残留物を水 200μ 1に溶解させODS-カラムクロマトグラフィー(コスモシール75 C18 - opn、最初に水で洗浄を行い、次いで25%アセトニトリル水溶液で溶出させる)を用いて脱塩処理を行ったところ、目的とする化合物(C2)が 0.5μ g得られた。NMRデータは以下

のとおりである。

[0111]

1 H NMR (400MHz, D2O, 30°C, HOD=4.81)

δ 7.90 (d, 2H, Fmoc), 7.69 (d, 2H, Fmoc), 7.4 9 (dd, 2H, Fmoc), 7.42 (dd, 2H, Fmoc), 5.10 (s, 1H, Man 4-H1), 4.98 (d, 1H, GlcNAcl-H1), 4. 90 (s, 1H, Man 4'-H-1), 4.50-4.60 (m), 4.33 (1H, Fmoc), 4.22 (m, 2H), 4.17 (bs, 1H, Man 4-H2), 4.10 (m, 2H), 2.74 (m, 2H, Asn-βCH, NeuAc 7-H3eq), 2.45-2.60 (m, 1H, Asn-βCH), 2.05, 2.03, 2.01 (each s, Ac), 1.78 (dd, 1H, NeuAc 7-H3ax)

[0112]

【化48】

[0113]

実施例3

酢酸アンモニウム水溶液:アセトニトリル=82:18、流速7.5 m l / m i n) で精製した後、溶媒を濃縮、次いで凍結乾燥を行った。残留物を水200 μ l に溶解させODS - カラムクロマトグラフィー(コスモシール75C $_1$ 8 - o p n、最初に水で洗浄を行い、次いで25%アセトニトリル水溶液で溶出させる)を用いて脱塩処理を行ったところ、目的とする化合物(C3)が0.9 μ g 得 られた。

[0114]

【化49】

[0115]

実施例4

実施例3で得られた化合物(C3)(0.8 mg, 0.4 2 μ mol)とウシ血清アルブミン1 mgをHEPES緩衝溶液(50 mM, pH5.0)50 μ lに溶解させ、 α -マンノシダーゼ(シグマアルドリッチ社製、from Jack Beans)30 μ l(2.9 U)加えた。この溶液を37℃で63時間静置した後、メンブランフィルターでろ過を行った。ろ液をHPLC(ODSカラム、2.0 ϕ ×25cm、展開溶媒は50 mM酢酸アンモニウム水溶液:アセトニトリル=80:20、流速7.5 ml/min)で精製した後、溶媒を濃縮、次いで凍結乾燥を行った。残留物を水200 μ lに溶解させODS-カラムクロマトグラフィー(コスモシール75C18-opn、最初に水で洗浄を行い、次いで25%アセトニトリル水溶液で溶出させる)を用いて脱塩処理を行ったところ、目的とする化合物(C4)が0.6 μ g得られた。

[0116]

【化50】

実施例5

[0117]

実施例1で得られた化合物(C1-3)($1 \, \mathrm{mg}$, $0.44 \, \mu \, \mathrm{mo}$ 1)とウシ 血清アルブミン $1 \, \mathrm{mg}$ を H E P E S 緩衝溶液($50 \, \mathrm{mM}$, p H 5.0) $50 \, \mu$ 1 に溶解させ、さらに β ーガラクトシダーゼ(生化学工業社製、 $f \, \mathrm{rom}$ J $a \, \mathrm{c}$ k B $e \, a \, \mathrm{ns}$, $5 \, \mu \, \mathrm{L}$, $100 \, \mathrm{m}$ U)を加えた。この溶液を $37 \, \mathrm{C}$ で $15 \, \mathrm{bf}$ 間 静置した後、メンブランフィルターでろ過を行った。ろ液を H P L C(O D S カラム、 $2.0 \, \phi \times 25 \, \mathrm{cm}$ 、展開溶媒は $50 \, \mathrm{mMm}$ 酢酸アンモニウム水溶液:アセトニトリル=82:18、流速 $7.5 \, \mathrm{ml/min}$)で精製した後、溶媒を濃縮、次いで凍結乾燥を行った。残留物を水 $200 \, \mu$ 1 に溶解させ O D S ーカラムクロマトグラフィー(コスモシール $75 \, \mathrm{C} \, 18 \, \mathrm{mop}$ n、最初に水で洗浄を行い、次いで $25 \, \mathrm{mop}$ アセトニトリル水溶液で溶出させる)を用いて脱塩処理を行ったところ、目的とする化合物(C5)が $0.3 \, \mu \, \mathrm{g}$ 得られた。

[0118]

【化51】



実施例 5 で得られた化合物(C 5)($1.0\,\mathrm{mg}$, $0.4\,8\,\mu\,\mathrm{mol}$)を、ウシ血清アルブミン $1\,\mathrm{mg}$ と共にHEPES緩衝溶液($50\,\mathrm{mM}$, $p\,\mathrm{H}\,5.0$) $50\,\mu\,\mathrm{l}$ に溶解させ、さらに $N-\mathrm{reth}$ ー β ー β ー β ー β ー β ー β に溶解させ、さらに $N-\mathrm{reth}$ と β ー β ー β に β と β に β と β と β と β に β と β と β に β と β に β と β に β と β に β

[0120]

【化52】

[0121]

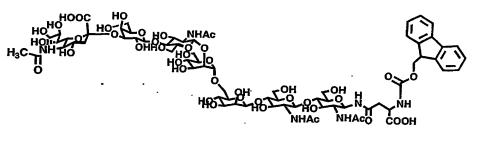
実施例7

実施例 6 で得られた化合物(C 6)($1.0\,\mathrm{mg}$, $0.53\,\mu\,\mathrm{mol}$)とウシ血清アルブミン $1\,\mathrm{mg}$ をHEPES緩衝溶液($50\,\mathrm{mM}$, $p\,\mathrm{H}\,5.0$) $50\,\mu\,\mathrm{l}$ に溶解させ、 α -マンノシダーゼ(シグマアルドリッチ社製、 $f\,\mathrm{rom}$ Jack Beans) $10\,\mu\,\mathrm{l}$ ($0.9\,\mathrm{U}$) 加えた。この溶液を $37\,\mathrm{C}$ で $20\,\mathrm{e}$ 間静置した後、メンブランフィルターでろ過を行った。ろ液をHPLC(ODSカラム

、 $2.0 \phi \times 2.5 cm$ 、展開溶媒は 5.0 mM酢酸アンモニウム水溶液:アセトニトリル= 8.0:2.0、流速 7.5 m l / m i n) で精製した後、溶媒を濃縮、次いで凍結乾燥を行った。残留物を水 2.00μ l に溶解させ ODS - カラムクロマトグラフィー(コスモシール 7.5 C 1.8 - o p n 、最初に水で洗浄を行い、次いで 2.5 % アセトニトリル水溶液で溶出させる)を用いて脱塩処理を行ったところ、目的とする化合物(C.7)が 0.5μ g 得られた。

[0122]

【化53】



(C7)

[0123]

実施例 8 Fmoc基でアスパラギンのアミノ基窒素を保護したジ 7" ーデオキシー 7" ーフルオローシアロ α 2,3 糖鎖アスパラギン(C 8 - 1)および Fm oc基でアスパラギンのアミノ基窒素を保護した 2 種のモノ 7" ーデオキシー 7" ーフルオローシアロ α 2,3 糖鎖アスパラギン(C 8 - 2 及び C 8 - 3)の合成

参考例 8 で得られた CMP -7" -デオキシ-7" -フルオローシアル酸を用いた以外は実施例 1 と同様にして下記に示す Fmoc基でアスパラギンのアミノ基窒素を保護したジ 7" -デオキシ-7" -フルオローシアロ α 2, 3 糖鎖アスパラギンおよび Fmoc基でアスパラギンのアミノ基窒素を保護した 2 種のモノ 7" -デオキシ-7" -フルオローシアロ α 2, 3 糖鎖アスパラギンを得た。

[0124]

【化54】

【化55】

[0126]

【化56】

実施例9

実施例2の化合物(C1-2)の代りに実施例8で得られた化合物(C8-2)を使用した以外は実施例2と同様にして目的とする化合物(C9)が得られた

[0128]

【化57】

[0129]

実施例10

実施例3の化合物(C2)の代りに実施例9で得られた化合物(C9)を使用した以外は実施例3と同様にして目的とする化合物(C10)が得られた。

[0130]

【化58】

[0131]

実施例11

実施例4の化合物(C3)の代りに実施例10で得られた化合物(C10)を 使用した以外は実施例4と同様にして目的とする化合物(C11)が得られた。

[0132]

【化59】

実施例12

実施例5の化合物(C1-3)の代りに実施例8で得られた化合物(C8-3)を使用した以外は実施例5と同様にして目的とする化合物(C12)が得られた。

[0134]

【化60】

[0135]

実施例13

実施例6の化合物(C5)の代りに実施例12で得られた化合物(C12)を 使用した以外は実施例6と同様にして目的とする化合物(C13)が得られた。

[0136]

【化61】

[0137]

実施例14

実施例7の化合物 (C6) の代りに実施例13で得られた化合物 (C13) を使用した以外は実施例7と同様にして目的とする化合物 (C14) が得られた。

【化62】

[0139]

実施例 15 Fmoc基でアスパラギンのアミノ基窒素を保護したジ8"ーデオキシー8"ーフルオローシアロ α 2,3糖鎖アスパラギン(C 15-1)および Fmoc基でアスパラギンのアミノ基窒素を保護した2種のモノ8"ーデオキシー8"ーフルオローシアロ α 2,3糖鎖アスパラギン(C 15-2及びC 15-3)の合成

参考例 9 で得られた CMP-8" -デオキシ-8" -フルオローシアル酸を用いた以外は実施例 <math>1 と同様にして下記に示す Fmoc 基でアスパラギンのアミノ基窒素を保護したジ8" -デオキシ-8" -フルオローシアロ α 2,3 糖鎖アス

パラギンおよびFmoc基でアスパラギンのアミノ基窒素を保護した2種のモノ 8"ーデオキシー8"ーフルオローシアロ α 2,3糖鎖アスパラギンを得た。

[0140]

【化63】

[0141]

この糖鎖アスパラギンは式(1)のR 1 =R 2 =式(2)、R=OH、R * =F、R * =OHに相当する。

[0142]

【化64】

[0143]

この糖鎖アスパラギンは式(1)の R^1 =式(3)、 R^2 =式(2)、R=OH、R'=F、R"=OHに相当する。

[0144]

【化65】

[0145]

この糖鎖アスパラギンは式 (1) の R^1 =式 (2)、R=OH、R'=F、R" =OH、 R^2 =式 (3) に相当する。

[0146]

実施例16 (実施例15のガラクトース加水分解酵素)

実施例 2 の化合物(C1-2)の代りに実施例 15 で得られた化合物(C15-2)を使用した以外は実施例 2 と同様にして目的とする化合物(C16)が得られた。

[0147]

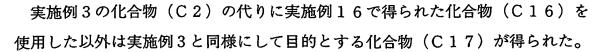
【化66】

[0148]

この糖鎖アスパラギンは式(1)の R^1 =式(4)、 R^2 =式(2)、R=OH、R'=F、R"=OHに相当する。

[0149]

実施例17 (実施例16のNーアセチルグルコサミン加水分解酵素)



[0150]

【化67】

[0151]

この糖鎖アスパラギンは式(1)のR 1 =式(5)、R 2 =式(2)、R=OH、R * =F、R * =OHに相当する。

[0152]

実施例18 (実施例17のマンノース加水分解酵素)

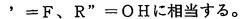
実施例4の化合物(C3)の代りに実施例17で得られた化合物(C17)を 使用した以外は実施例4と同様にして目的とする化合物(C18)が得られた。

[0153]

【化68】

[0154]

この糖鎖アスパラギンは式(1)の $R^{1}=H$ 、 $R^{2}=$ 式(2)、R=OH、R



[0155]

実施例19 (実施例15のガラクトース加水分解酵素)

実施例 5 の化合物(C 1 - 3)の代りに実施例 1 5 で得られた化合物(C 1 5 - 3)を使用した以外は実施例 5 と同様にして目的とする化合物(C 1 9)が得られた。

[0156]

【化69】

[0157]

この糖鎖アスパラギンは式(1)のR 1 =式(2)、R = O H、R'=F、R" = O H、R 2 =式(4)に相当する。

[0158]

実施例20 (実施例19のNーアセチルグルコサミン加水分解酵素)

実施例6の化合物 (C5)の代りに実施例19で得られた化合物 (C19)を 使用した以外は実施例6と同様にして目的とする化合物 (C20)が得られた。

[0159]

【化70】

[0160]

この糖鎖アスパラギンは式(1)の R^1 =式(2)、R=OH、R'=F、R" =OH、 R^2 =式(5)に相当する。

[0161]

実施例21 (実施例20のマンノース加水分解酵素)

実施例7の化合物(C6)の代りに実施例20で得られた化合物(C20)を 使用した以外は実施例7と同様にして目的とする化合物(C21)が得られた。

[0162]

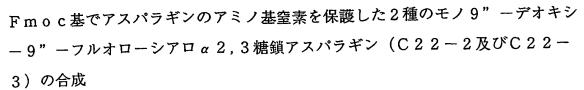
【化71】

[0163]

この糖鎖アスパラギンは式(1)のR 1 =式(2)、R=OH、R 1 =F、R 2 =OH、R 2 =Hに相当する。

[0164]

実施例 22 Fmoc 基でアスパラギンのアミノ基窒素を保護したジ9"ーデオキシー9"ーフルオローシアロ α 2.3 糖鎖アスパラギン(C 2 2 - 1)および



参考例10で得られたCMP-9" -デォキシ-9" -フルオローシアル酸を用いた以外は実施例<math>1と同様にして上記Fmoc基でアスパラギンのアミノ基窒素を保護したジ9" -デォキシ-9" -フルオローシアロα2,3糖鎖アスパラギンおよびFmoc基でアスパラギンのアミノ基窒素を保護した2種のモノ9" -デォキシ-9" -フルオローシアロα2,3糖鎖アスパラギンを得た。

[0165]

(C22-1) は式 (1) の $R^{1}=R^{2}=$ 式 (2) 、 R=OH 、 R'=OH 、 R''=F の糖鎖アスパラギンに相当する。

(C22-2) は式 (1) の R^1 =式 (3) 、 R^2 =式 (2) 、R=OH、R '=OH、R" =Fの糖鎖アスパラギンに相当する。

(C22-3) は式 (1) の R^1 =式 (2) 、R=OH、R'=OH、R"=F、 R^2 =式 (3) の糖鎖アスパラギンに相当する。

[0166]

実施例23 (実施例22のガラクトース加水分解酵素)

実施例2の化合物(C1-2)の代りに実施例22で得られた化合物(C22 -2)を使用した以外は実施例2と同様にして目的とする化合物(C23)が得られた。

(C23) は式 (1) の R^1 =式 (4) 、 R^2 =式 (2) 、 R = O H、 R' = O H、 R'' = F の糖鎖アスパラギンに相当する。

[0167]

実施例24 (実施例23のN-アセチルグルコサミン加水分解酵素)

実施例3の化合物 (C2) の代りに実施例23で得られた化合物 (C23) を 使用した以外は実施例3と同様にして目的とする化合物 (C24) が得られた。

(C24) は式 (1) の R^1 =式 (5) 、 R^2 =式 (2) 、R=OH、R'=OH、R''=Fの糖鎖アスパラギンに相当する。

[0168]

ページ: 63/

実施例25 (実施例24のマンノース加水分解酵素)

実施例4の化合物(C3)の代りに実施例24で得られた化合物(C24)を 使用した以外は実施例4と同様にして目的とする化合物(C25)が得られた。

(C25) は式(1) の $R^1 = H$ 、 $R^2 = 式(2)$ 、R = OH、R' = OH、R'' = Fの糖鎖アスパラギンに相当する。

[0169]

実施例26 (実施例22のガラクトース加水分解酵素)

実施例 5 の化合物(C 1 - 3)の代りに実施例 2 2 で得られた化合物(C 2 2 - 3)を使用した以外は実施例 5 と同様にして目的とする化合物(C 2 6)が得られた。

(C-26) は式(1)の R^1 =式(2)、R=OH、R'=OH、R"=F、 R^2 =式(4)の糖鎖アスパラギンに相当する。

[0170]

実施例27 (実施例26のNーアセチルグルコサミン加水分解酵素)

実施例6の化合物(C5)の代りに実施例26で得られた化合物(C26)を 使用した以外は実施例6と同様にして目的とする化合物(C27)が得られた。

(C27) は式 (1) の R^1 =式 (2) 、R=OH、R'=OH、R"=F、 R^2 =式 (5) の糖鎖アスパラギンに相当する。

[0171]

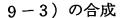
実施例28 (実施例27のマンノース加水分解酵素)

実施例7の化合物(C6)の代りに実施例27で得られた化合物(C27)を 使用した以外は実施例7と同様にして目的とする化合物(C28)が得られた。

(C28) は式(1) の R^1 =式(2)、R=OH、R'=OH、R'=F、 $R^2=H$ の糖鎖アスパラギンに相当する。

[0172]

実施例29 Fmoc基でアスパラギンのアミノ基窒素を保護したジ7"ーデオキシー7"ーフルオローシアロ(2-6)糖鎖アスパラギン(C29-1)およびFmoc基でアスパラギンのアミノ基窒素を保護した2種のモノ7"ーデオキシー7"ーフルオローシアロ(2-6)糖鎖アスパラギン(C29-2及びC2



参考例 7 で得られた CMP -7" -デオキシー 7" -フルオローシアル酸を、シアル酸転移酵素として α 2, 6 転移酵素である市販のRat Liver由来のものを用い、カコジル酸緩衝溶液の pHを 6. 0 とした以外は実施例 1 と同様にして下記に示す Fmoc基でアスパラギンのアミノ基窒素を保護したジ 7" -デオキシー 7" -フルオローシアロ(2 - 6) 糖鎖アスパラギンおよび Fmoc基でアスパラギンのアミノ基窒素を保護した 2 種のモノ 7" -デオキシー 7" -フルオローシアロ(2 - 6) 糖鎖アスパラギンを得た。(C 2 9 - 1) ~(C 2 9 - 3)の化学式を図 1 に示す。

[0173]

実施例30 (実施例29のガラクトース加水分解酵素)

実施例2の化合物(C1-2)の代りに実施例29で得られた化合物(C29-2)を使用した以外は実施例2と同様にして目的とする化合物(C30)が得られた。(C30)の化学式を図2に示す。

[0174]

実施例31 (実施例30のNーアセチルグルコサミン加水分解酵素)

実施例3の化合物(C2)の代りに実施例30で得られた化合物(C30)を使用した以外は実施例3と同様にして目的とする化合物(C31)が得られた。(C31)の化学式を図2に示す。

[0175]

実施例32 (実施例31のマンノース加水分解酵素)

実施例4の化合物(C3)の代りに実施例31で得られた化合物(C31)を使用した以外は実施例4と同様にして目的とする化合物(C32)が得られた。(C32)の化学式を図2に示す。

[0176]

実施例33 (実施例29のガラクトース加水分解酵素)

実施例 5 の化合物(C1-3)の代りに実施例 2 9 で得られた化合物(C29-3)を使用した以外は実施例 5 と同様にして目的とする化合物(C33)が得られた。(C33)の化学式を図 3 に示す。



実施例34 (実施例33のN-アセチルグルコサミン加水分解酵素)

実施例6の化合物(C5)の代りに実施例33で得られた化合物(C33)を使用した以外は実施例6と同様にして目的とする化合物(C34)が得られた。(C34)の化学式を図3に示す。

[0178]

実施例35 (実施例34のマンノース加水分解酵素)

実施例7の化合物(C6)の代りに実施例34で得られた化合物(C34)を使用した以外は実施例7と同様にして目的とする化合物(C35)が得られた。(C35)の化学式を図3に示す。

[0179]

実施例36~49

以下、同様にして図4~図9に示す糖鎖アスパラギン誘導体を合成した。

[0180]

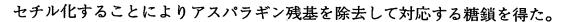
実施例50 (糖鎖アスパラギン誘導体のFmoc基の脱保護)

全ての糖鎖アスパラギン誘導体において、以下の手順でFmoc基の脱保護を行った。まず、糖鎖アスパラギンFmoc体 $1\mu mol$ あたりに 240μ リットルのN,N-ジメチルホルムアミド、 160μ リットルのモルホリンを加え、室温・アルゴン雰囲気下で反応させた。TLC(展開溶媒として1M 酢酸アンモニウム:イソプロパノール=8:5を用いた)にて反応終了を確認した後、氷水で冷却した。ここにジエチルエーテルを反応溶液の10倍量加えて15分間攪拌した後、析出した沈殿物をろ別した。得られた残渣を水に溶解させ、35℃でエパポレートした。更にトルエンを3m1加えエバポレートするという操作を3回繰り返した。残留物を逆相カラムクロマトグラフィー(コスモシール75C18 — OPN、 15×100 mm、展開溶媒は水)により精製して、対応する糖鎖アスパラギンを得た。

[0181]

実施例51 (糖鎖アスパラギンのアスパラギン残基の除去)

実施例50で得られた糖鎖アスパラギンを無水ヒドラジンと反応させた後、ア



[0182]

【発明の効果】

本発明によれば、少なくとも1種以上のシアル酸あるいはシアル酸の誘導体を 非還元末端に含む新規な糖鎖構造を有する糖鎖アスパラギン誘導体、糖鎖アスパ ラギンおよび糖鎖を安価かつ効率的に大量に製造することができる。

【図面の簡単な説明】

- 【図1】 本発明の実施例で得られた糖鎖アスパラギン誘導体の化学式を示す。
- 【図2】 本発明の実施例で得られた糖鎖アスパラギン誘導体の化学式を示す。
- 【図3】 本発明の実施例で得られた糖鎖アスパラギン誘導体の化学式を示す。
- 【図4】 本発明の実施例で得られた糖鎖アスパラギン誘導体の化学式を示す。
- 【図5】 本発明の実施例で得られた糖鎖アスパラギン誘導体の化学式を示す。
- 【図6】 本発明の実施例で得られた糖鎖アスパラギン誘導体の化学式を示す。
- 【図7】 本発明の実施例で得られた糖鎖アスパラギン誘導体の化学式を示す。
- 【図8】 本発明の実施例で得られた糖鎖アスパラギン誘導体の化学式を示す。
- 【図9】 本発明の実施例で得られた糖鎖アスパラギン誘導体の化学式を示す。



図面

【図1】





実施例34





実施例38



実施例41

【図7】



実施例45

:

【図9】

実施例47

実施例48

ページ: 1/E



【要約】

【課題】少なくとも1種以上のシアル酸あるいはシアル酸の誘導体を非還元末端 に含む新規な糖鎖構造を有する糖鎖アスパラギン誘導体、糖鎖アスパラギンおよ び糖鎖を提供する。

【解決手段】シアル酸あるいはシアル酸の誘導体を非還元末端に含む $11\sim7$ 糖を有する α 2,3 又は α 2,6 糖鎖アスパラギン誘導体、糖鎖アスパラギンおよび糖鎖。

【選択図】なし

特願2002-373213

ページ: 1/E

認定・付加情報

特許出願の番号

特願2002-373213

受付番号

5 0 2 0 1 9 5 4 6 7 2

書類名

特許願

担当官

第五担当上席

0094

作成日

平成15年 1月 6日

<認定情報・付加情報>

【提出日】

平成14年12月24日

次頁無

特願2002-373213

出願人履歴情報

識別番号

[502244258]

1. 変更年月日 [変更理由] 住 所

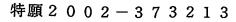
氏 名

2002年 7月 5日

新規登録

神奈川県横浜市都筑区牛久保東2-4-2-205

梶原 康宏



出願人履歴情報

識別番号

[302060306]

1. 変更年月日

2002年10月15日

[変更理由]

氏

新規登録

住所

名

大阪府大阪市中央区大手通3丁目2番27号

大塚化学株式会社

This Page is Inserted by IFW Indexing and Scanning Operations and is not part of the Official Record

BEST AVAILABLE IMAGES

Defective images within this document are accurate representations of the original documents submitted by the applicant.

Defects in the images include but are not limited to the items checked:

BLACK BORDERS

IMAGE CUT OFF AT TOP, BOTTOM OR SIDES

FADED TEXT OR DRAWING

BLURRED OR ILLEGIBLE TEXT OR DRAWING

SKEWED/SLANTED IMAGES

COLOR OR BLACK AND WHITE PHOTOGRAPHS

GRAY SCALE DOCUMENTS

LINES OR MARKS ON ORIGINAL DOCUMENT

REFERENCE(S) OR EXHIBIT(S) SUBMITTED ARE POOR QUALITY

OTHER:

IMAGES ARE BEST AVAILABLE COPY.

As rescanning these documents will not correct the image problems checked, please do not report these problems to the IFW Image Problem Mailbox.